PCT

世界知的所有権機関 事 務 許協力条約に基づいて公開された国際出願



(51) 国際特許分類7 A61K 47/48, 47/30, 47/26, 31/47

(11) 国際公開番号 A1

WO00/25825

(43) 国際公開日

2000年5月11日(11.05.00)

(21) 国際出願番号

PCT/JP99/06016

(22) 国際出願日

1999年10月29日(29.10.99)

(30) 優先権データ

特願平10/310130 特願平10/329272

1998年10月30日(30.10.98)

1998年11月19日(19.11.98)

(71) 出願人(米国を除くすべての指定国について) 第一製薬株式会社

(DAIICHI PHARMACEUTICAL CO., LTD.)[JP/JP]

〒103-8234 東京都中央区日本橋3丁目14番10号 Tokyo, (JP)

(72) 発明者;および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ)

洲崎 浩(SUSAKI, Hiroshi)[JP/JP]

井上和泓(INOUE, Kazuhiro)[JP/JP]

久我 洋(KUGA, Hiroshi)[JP/JP]

池田政浩(IKEDA, Masahiro)[JP/JP]

塩瀬能伸(SHIOSE, Yoshinobu)[JP/JP] 是永 博(KORENAGA, Hiroshi)[JP/JP]

〒134-8630 東京都江戸川区北葛西1丁目16番13号

第一製薬株式会社 東京研究開発センター内 Tokyo,(JP)

(74) 代理人

今村正純,外(IMAMURA, Masazumi et al.) 〒104-0031 東京都中央区京橋1丁目5番5号

KRFビルが階 Tokyo, (JP)

(81) 指定国 AE, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, IP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW, 欧州特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG), ARIPO特許 (GH, GM, KE, LS, MW, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM)

添付公開書類

国際調査報告書

(54)Title: DDS COMPOUNDS AND METHOD FOR ASSAYING THE SAME

(54)発明の名称 DDS化合物及びその測定方法

(57) Abstract

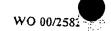
A method for assaying a DDS compound containing a saccharide compound-modified carboxy C14 alkyldextran polyalcohol and a drug compound residue bonded to this carboxy C₁₋₄ alkyldextran polyalcohol, or a DDS compound wherein a polymer carrier is bonded to a drug compound residue via a spacer containing 2 to 8 amino acids bonded together via peptide bonds, which involves the step of assaying a hydrolysate obtained by treating the DDS compound with peptidase.

糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールに結合した医薬化合物の残基とを含む D D S 化合物、及びペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸を含むスペーサーを介して高分子キャリアーと医薬化合物の残基とが結合した D D S 化合物の測定方法であって、該D D S 化合物をペプチダーゼで処理することにより得られる加水分解物を測定する工程を含む方法。

- 1

PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第一頁に掲載されたPCT加盟国を同定するために使用されるコード(参考情報)

アラブ首長国連邦 アルバニア アルメニア オーストリア オーストラリア アゼルバイジャン ボズニア・ヘルツェゴビナ カザフスタン セントルシア リヒテンシュタイン スリ・ランカ リベリア ロシア スーダン スウェーデン シンガボール スログニュア 英国 グレナダ グルジア バルバドス ブルギナ・ファン ブルガリア トーゴー タジーキステ ン タンザーメ トールコ トールコ トークラー アクラング アクラング アクラング ーゴスラヴィア 共和国 マリ モンゴル アガンタ 米国ズベキスタン ウブィーゴースラ ピア コープ・アフリカ アフリブエ XELONLFO マールウェ ニュー・シド ボーランドル ーランド



明細書

DDS化合物及びその測定方法

技術分野

本発明は、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと抗腫瘍剤などの医薬化合物とを結合させたDDS化合物 (DDS:ドラッグ・デリバリ・システム) に関するものである。また、本発明は、高分子キャリアーと抗腫瘍剤などの医薬化合物とを結合させたDDS化合物の測定方法に関するものである。

背景技術

肺癌や消化器癌などの固形癌や白血病などの血液癌の治療に際して用いられる抗腫瘍剤は、静脈内投与や経口投与などの投与経路により全身的に投与された後、特定の腫瘍部位に移行して癌細胞の増殖を阻害ないし抑制することにより治療効果を発揮する。しかしながら、全身投与された抗腫瘍剤は、血中から肝臓・網内系臓器に速やかに取り込まれたり、あるいは速やかに尿中排泄されるために、血中濃度が低下して腫瘍部位への移行が十分でない場合がある。また、通常の抗腫瘍剤自体では腫瘍部位への移行選択性(腫瘍選択性)が低いために、抗腫瘍剤が全身の様々な細胞や組織に満遍なく分布してしまい、正常な細胞や組織に対しても細胞毒として作用するので、嘔吐、発熱、あるいは脱毛などの副作用を極めて高率に発生させるという問題がある。従って、抗腫瘍剤を効率的かつ選択的に腫瘍部位に移行させる手段の開発が求められている。

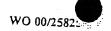
このような手段の一つとして、カルボキシル基を有する多糖化合物を高分子キャリアーとして用い、該高分子キャリアーに対して抗腫瘍剤を結合させて抗腫瘍剤の血中における消失を遅延させるとともに、癌組織への指向性を高める方法が提案されている。例えば、国際公開 W094/19376 号には、カルボキシル基を有す

る多糖のカルボキシル基にペプチド鎖(アミノ酸数 1 から 8)が結合されており、さらにこのペプチド鎖を介してドキソルビシン、ダウノルビシン、マイトマイシンC、又はプレオマイシンなどを結合したDDS化合物が開示されている。また、特公平 7-84481 号公報には、カルボキシメチル化されたマンノグルカン誘導体にシッフ塩基や酸アミド結合を介して上記の抗腫瘍剤を導入したDDS化合物が開示されている。

これらのDDS化合物(「薬物複合体」と呼ばれる場合もある)は、高分子キャリアーに結合された抗腫瘍剤を単独で用いた場合に比べてより優れた抗腫瘍効果を有するとともに、毒性・副作用が軽減されていることを特徴としている。本発明者らは、多糖化合物などの高分子キャリアーと抗腫瘍剤などの医薬化合物とを1から8個のアミノ酸からなるスペーサーを介して結合させることにより、抗腫瘍剤などの医薬化合物を目的組織に対して部位選択的に移行させることができるDDS化合物を提供している(国際公開 W097/46260 号)。また、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールが高分子キャリアーとして極めて優れた性質を有していることを見出し、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを高分子キャリアーとして含むDDS化合物を提供した(上記国際公開)。

その他、ポリアルコール化多糖化合物を高分子キャリアーとして用いたDDS 化合物に関する技術については、「多糖ーペプチドードキソルビシン複合体に関する研究・多糖化合物の血中安定性と抗腫瘍効果の関係」(第10回日本DDS学会講演要旨集,279,1994);「多糖ーペプチドードキソルビシン複合体に関する研究・体内動態と抗腫瘍効果」(第9回日本薬物動態学会年会講演要旨集,292,1994);第19回研究開発動向セミナー(医薬品機構主催)要旨集,D-9,1995;及び「多糖キャリアーによる腫瘍への薬物送達に関する研究」(第12回コロイド・界面技術シンポジウム,日本化学会,講演要旨集,51,1995)などの報告がある。

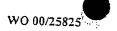
多糖化合物などの高分子キャリアーの臓器指向性を高める方法として、例えば、糖修飾ポリグルタミン酸誘導体 (特開平 5-178986 号公報)、糖修飾ポリリジン誘導体 (特開平 5-222187 号公報)、ポリー ε -置換-L-リジンの D-ガラクトピラノシ



ルーグルコン酸誘導体 (特開平 7-70311 号公報)、糖修飾ボリー ω -置換-L-グルタミン酸誘導体 (特開平 7-228688 号公報)、リンカーを介して糖化合物を結合させた多糖化合物 (特開平 8-85703 号公報)、及びグルコシル-蛋白誘導体 (特開平 9-118699 号公報) などが知られている。しかしながら、従来、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを高分子キャリアーとして利用したDDS化合物の臓器指向性を高める方法は報告されていない。

一方、高分子キャリアーと医薬化合物の残基とがオリゴベブチドを含むスペーサーを介して結合したDDS化合物を臨床で使用する場合には、DDS化合物自体の血中濃度を正確に測定することが必要であり、また、適正な投与量を決定したり、製品のロット差を検定するためには、DDS化合物中に導入された抗腫瘍剤などの医薬化合物の残基の含有量を正確に測定する必要がある。従来、DDS化合物の血中濃度の測定やDDS化合物の医薬化合物の残基の含有量測定は、医薬化合物の発する蛍光やUV吸収を指標にして、DDS化合物より医薬化合物またはこれにスペーサーの一部が結合した化合物を切り離すことなく、DDS化合物自体を直接測定することにより行われている。また、DDS化合物自体のNMR測定による方法や、DDS化合物を酸処理して生じる分解物を測定する方法も提案されている。

しかしながら、医薬化合物が酸に対して不安定である場合には、酸処理等による分解物の定量法を利用することはできず、NMR測定による定量は精度が低いという問題がある。また、DDS化合物に存在する医薬化合物の残基のUV吸収は、高分子キャリアーやペプチドスペーサーから受ける影響により、医薬化合物自体に比べて極大波長がシフトしたりモル吸光係数が変化している場合があるため、DDS化合物中に導入された医薬化合物の残基の含有量を正確に測定することは一般に困難である。さらに、生体に投与された組織中のDDS化合物をNMR測定による方法やUV吸収により定量することは極めて困難である。



発明の開示

本発明の課題は、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを高分子キャリアーとして含むDDS化合物の臓器指向性(例えば肝臓への指向性など)を高める手段を提供し、上記の特徴を有するDDS化合物を提供することにある。本発明の別の課題は、上記の特徴を有するDDS化合物の製造用原料として有用な多糖化合物を提供することにある。

本発明のさらに別の課題は、高分子キャリアーと医薬化合物の残基とがオリゴベプチドを含むスペーサーを介して結合したDDS化合物の測定方法を提供することにある。より具体的には、本発明の課題は、DDS化合物自体、又はDDS化合物中に導入された抗腫瘍剤などの医薬化合物の残基の含有量を正確に測定する方法を提供することにある。さらに具体的には、投与されたDDS化合物の血中濃度や組織内濃度を正確に定量することができ、あるいはDDS化合物に導入された医薬化合物の残基の含有量を正確に定量可能な測定方法を提供することが本発明の課題である。

本発明者らは上記の課題を解決すべく鋭意研究を行ったところ、糖化合物で修飾したカルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールを高分子キャリアーとして用いると、極めて臓器指向性の高いDDS化合物を製造することができ、特にガラクトースを結合させたカルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールを含むDDS化合物は優れた肝臓指向性を有していることを見出した。

また、本発明者らは、高分子キャリアーと医薬化合物の残基とがオリゴベプチドを含むスペーサーを介して結合したDDS化合物をペプチダーゼで処理し、得られた加水分解物を測定することによって、DDS化合物の血中濃度やDDS化合物に導入された医薬化合物の残基の含有量を正確に、かつ簡便に定量することができることを見出した。本発明は上記の知見を基にして完成されたものである。

すなわち本発明は、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールに結合した医薬化合物の残基とを含む DDS化合物を提供するものである。

この発明の好ましい態様によれば、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合した上記DDS化合物;スペーサーが1個のアミノ酸又はペプチド結合した2から8個のアミノ酸である上記DDS化合物;糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールが、糖化合物とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールとがリンカーを介して結合したものである上記DDS化合物;及び、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールがリンカーを介して糖化合物によりクラスター修飾されたものである上記DDS化合物が提供される。

また、本発明により、カルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基が糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールに対して医薬化合物の残基を結合させることにより製造することができるDDS化合物が提供される。

この発明の好ましい態様によれば、該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とをスペーサーを介して結合させることにより製造することができる上記DDS化合物;及び、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に糖化合物又は糖化合物に結合したリンカーを結合させることにより製造された該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールに対して医薬化合物の残基を結合させることにより製造することができる上記DDS化合物が提供される。

さらに、本発明により、カルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に医薬化合物の残基がスペーサーを介して結合したカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを糖化合物で修飾することにより製造することができるDDS化合物が提供される。

この発明の好ましい態様によれば、該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと糖化合物とをリンカーを介して結合させることにより製造することができる上記DDS化合物;及び、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリ

アルコールのカルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に1個のアミノ酸からなるスペーサー又はペプチド結合した2から8個のアミノ酸からなるスペーサーを介して医薬化合物の残基を結合させることにより製造された該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを糖化合物で修飾することにより製造することができる上記DDS化合物が提供される。

本発明のさらに好ましい態様によれば、糖化合物がガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体である上記DDS化合物;カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを構成するデキストランポリアルコールが、実質的に完全にポリアルコール化可能な条件下でデキストランを処理して得られたデキストランポリアルコールである上記DDS化合物;カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールがカルボキシメチルデキストランポリアルコールである上記DDS化合物;ガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体、あるいはクラスター化されたガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体の置換度がカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールの糖残基あたり $0.01\sim1.0$ である上記DDS化合物;医薬化合物が抗腫瘍剤又は抗炎症剤である上記DDS化合物;医薬化合物が(1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ペンゾ[de]ピラノ[3',4':6,7]インドリジノ[1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンである上記DDS化合物;及び肝臓癌治療剤である上記DDS化合物が提供される。

別の観点からは、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール;糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールからなる高分子キャリアー;及び上記DDS化合物の製造に使用するための、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールが本発明により提供される。また、別の観点からは、上記DDS化合物の製造のための、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールの使用が提供される。

さらに別の観点からは、本発明により、ペプチド結合した2から8個のアミノ

酸を含むスペーサーを介して高分子キャリアーと医薬化合物の残基とが結合した DDS化合物の測定方法であって、該DDS化合物をペプチダーゼで処理することにより得られる加水分解物を測定する工程を含む方法が本発明により提供される。

この発明の好ましい態様によれば、生体試料中に含まれる該DDS化合物の濃度測定に用いる上記方法;該DDS化合物に導入された医薬化合物の残基の含有量を測定するために用いる上記方法;該加水分解物が医薬化合物である上記方法;該加水分解物が医薬化合物の残基にスペーサーの一部が結合した化合物である上記方法;及び、スペーサーの一部がスペーサー由来の1個のアミノ酸である上記方法が提供される。

上記発明のさらに好ましい態様によれば、該高分子キャリアーがカルボキシル 基を有する高分子キャリアー、好ましくは多糖誘導体である上記方法;該高分子 キャリアーがカルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランポリアルコール、好ましくは カルボキシメチルデキストランポリアルコールである上記方法;カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを構成するデキストランポリアルコールが、 実質的に完全にポリアルコール化可能な条件下でデキストランを処理して得られ たデキストランポリアルコールであることを特徴とする上記方法;該高分子キャ リアーが糖化合物で修飾されたものである上記方法;該DDS化合物中に導入さ れた医薬化合物が抗腫瘍剤又は抗炎症剤である上記方法;スペーサーがN末端側 から-Gly-Gly-Phe-Gly-で表されるテトラペプチド又はN末端側から -Gly-Gly-Gly-Phe-で表されるテトラペプチドである上記方法;スペーサーがN末 端側から-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-Y'-CH2-0-C0-で表される基又はN末端側から -Gly-Gly-Gly-Phe-NH-Y'-CH₂-O-CO-で表される基(式中、Y'は pーフェニレン基 を示す)である上記方法;ペプチダーゼが α ーキモトリプシン又はパパインであ る上記方法;及び、医薬化合物が (1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ[de]ピラノ[3',4':6,7]イン ドリジノ[1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンである上記方法が提供される。

上記発明の特に好ましい態様では、上記方法はN末端側から-Gly-Gly-Phe-Glyで表されるテトラベプチド又はN末端側から-Gly-Gly-Gly-Pheで表されるテトラベプチド含むスペーサーを介してカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと(1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンソ[de] ピラノ[3',4':6,7] インドリジノ[1,2-b] キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンとが結合したDDS化合物の測定に用いることができ、ベプチダーゼとして α -キモトリプシンを用い、加水分解物として(1S,9S)-9-エチル-5-フルオロ-1-グリシルアミノ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ[de] ピラノ[3',4':6,7] インドリジノ[1,2-b] キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンを測定することにより、上記DDS化合物又は上記DDS化合物に導入された上記抗腫瘍剤の含有量を定量することができる。

図面の簡単な説明

- 第1図 本発明の方法(例4)で測定したDDS化合物の血中及び腹水中濃度を示した図である。
- 第2図 本発明の方法(例5)で測定したDDS化合物の血中及び腹水中濃度を示した図である。
- 第3図 糖化合物で修飾された高分子キャリアーを有する本発明のDDS化合物 (例6) の紫外線吸収スペクトルを示す図である。
- 第4図 糖化合物で修飾された高分子キャリアーを有する本発明のDDS化合物 (例6)のGPCチャートを示す図である。
- 第5図 例6で製造したDDS化合物 ((C)及び(D)) の肝臓への集積性を示す図である。
- 第6図 本発明のDDS化合物(例6(D))の紫外線吸収スペクトルを示す図である。
- 第7図 本発明のDDS化合物(例7)の紫外線吸収スペクトルを示す図である。
- 第8図 本発明のDDS化合物(例9)の紫外線吸収スペクトルを示す図である。

第9図 本発明のDDS化合物(例6(D))の GPC チャートを示す図である。

第 10 図 本発明のDDS化合物(例 7)の GPC チャートを示す図である。

第11図 本発明のDDS化合物(例9)のGPCチャートを示す図である。

発明を実施するための最良の形態

本発明のDDS化合物は、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールに結合した医薬化合物の残基とを含むことを特徴としている。より具体的には、本発明のDDS化合物は、(1) 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とがスペーサーを介さずに結合している場合;及び(2) 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合している場合のいずれをも包含する。

糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと 医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合している場合の例としては、例えば、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とが 1 個のアミノ酸からなるスペーサーで結合している場合、又はカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とがペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるスペーサーを介して結合している場合や、ペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるスペーサーを介して結合している場合や、ペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるオリゴペプチドに- NH-Y-CO- [式中、Y は炭素数 1 から 8 個のアルキレン基又は-C $_6$ H $_4$ -CH $_2$ -O-(-C $_6$ H $_4$ -CH $_4$ CH $_4$ CH $_4$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$ CH $_5$ CH $_5$ CH $_4$ CH $_5$

も限定的に解釈してはならない。

上記のDDS化合物に含まれる医薬化合物の残基は、例えば、抗腫瘍剤、抗炎症剤、抗菌剤などの医薬としてヒトを含む哺乳類の病気の治療及び/又は予防に用いられる医薬化合物の主要な部分構造を意味している。もっとも、該医薬化合物の用途は上記のものに限定されることはなく、医薬化合物としては、カルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランポリアルコール又はスペーサーとの結合に関与できる1又は2以上の反応性官能基(例えば、アミノ基、カルボキシル基、水酸基、チオール基、エステル基など)を有するものであればいかなるものを用いてもよい。医薬化合物の残基は、カルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランポリアルコールのカルボキシル基、スペーサーに存在する反応性官能基(例えば、ペプチドスペーサーを用いる場合には、そのN末端アミノ基若しくはC末端カルボキシル基、又はスペーサーを構成するアミノ酸に存在する反応性官能基)に結合していてもよい。また、本明細書において医薬化合物という場合には、それ自体が医薬作用を有する化合物の主要構造をその部分構造として含み生体内で該化合物を再生することができるプロドラッグ化合物も含まれる。

上記発明において、医薬化合物の残基とは、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール又はスペーサーと医薬化合物の残基との結合が、医薬化合物中の反応性官能基とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール又はスペーサー中の反応性官能基との反応(例えば脱水縮合など)により形成されたと仮定した場合において、結合後の化合物中に存在する医薬化合物に由来する部分構造のことである。例えば、医薬化合物が $D-NH_2$, D-COOH, D-COOR, D-OH, D-SH, $D-CONH_2$, D-NH-COOR (R は低級アルキル基等)で表される場合、医薬化合物の残基はそれぞれ D-NH-(D-NH-CO-Q など), D-CO-(D-CO-NH-Q, D-CO-Q, D-CO-Q, D-CO-Q など), D-CO-(D-CO-NH-Q), D-CO-Q など), D-CO-(D-CO-NH-CO-Q) など), D-S-(D-S-CO-Q), D-S-Q など), D-CO-(D-NH-CO-Q) など), D-NH-CO-Q など) で表される (カッコ内はスペーサー又はカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基との結合を

示し、Q はスペーサー及びカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールからそれぞれ反応性官能基及びカルボキシル基を除いた残りの部分構造を示す)。もっとも、スペーサー又はカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと医薬化合物の残基との結合の種類は上記のものに限定されることはない。

医薬化合物の残基としては、例えば、ドキソルビシン、ダウノルビシン、マイトマイシンC、ブレオマイシン、シクロシチジン、ビンクリスチン、ビンプラスチン、メトトレキセート、白金系抗腫瘍剤(シスプラチン若しくはその誘導体)、タキソール若しくはその誘導体、カンプトテシン若しくはその誘導体(特開平6-87746 号公報に記載された抗腫瘍剤、好ましくは請求項2に記載された(1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ[de]ビラノ[3',4':6,7] インドリジノ[1,2-b] キノリン-10,13(9H,15H)-ジオン等)などの抗腫瘍剤の残基を好適に用いることができる。また、例えば、コハク酸ヒドロコルチゾン、コハク酸プレドニゾロンなどのステロイド系抗炎症剤、又はメフェナム酸、フルフェナム酸、ジクロフェナク、イブプロフェン、チノリジンなどの非ステロイド系抗炎症薬の残基も好適である。

医薬化合物の残基とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールとを結合するスペーサーとして、1個のアミノ酸からなるスペーサー又はペプチド結合した2から8個のアミノ酸からなるスペーサーを用いる場合には、該スペーサーは、1個のアミノ酸の残基(アミノ酸のアミノ基及びカルボキシル基からそれぞれ1個の水素原子及び1個の水酸基を除いた残基を意味する)、又はペプチド結合した2ないし8個のアミノ酸からなるオリゴペプチドの残基(N末端のアミノ基及びC末端のカルボキシル基からそれぞれ1個の水素原子及び1個の水酸基を除いた残基を意味する)の形態を有している。

好ましいスペーサーは 2 から 6 個のアミノ酸からなるオリゴペプチドの残基である。スペーサーを構成するアミノ酸の種類は特に限定されないが、例えば、L-又は D-アミノ酸、好ましくは L-アミノ酸を用いることができ、 α -アミノ酸のほか、 β -アラニン、 ϵ -アミノカプロン酸、 γ -アミノ酪酸などを用いてもよい。

このようなα-アミノ酸以外のアミノ酸は、スペーサー中で多糖化合物に近接した位置に配置されることが好ましい。

例えばオリゴペプチドスペーサーを用いる場合の結合方向は特に限定されないが、一般的には、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールのカルボキシル基にスペーサーのN 末端を酸アミド結合によって結合し、医薬化合物のアミノ基にスペーサーのC 末端を結合することできる。また、例えば、ペプチドスペーサの構成単位としてリジン残基を含めておき、リジン残基の α -アミノ基及び ε -アミノ基をそれぞれ他のアミノ酸のカルボキシル基と酸アミド結合させると、ペプチドスペーサーの両末端がN 末端になるので、医薬化合物のカルボキシル基を結合することが可能になる。さらに、スペーサー中に 1 個又は 2 個以上のジアミン化合物またはジカルボン酸化合物の残基(例えばエチレンジアミンなどのジアミンの残基やコハク酸などのジカルボン酸の残基など)を構成単位として含めておき、それぞれ両末端がN 末端のスペーサー及び両末端がC 末端のスペーサーを利用してもよい。

このようなジベプチド構造を含むスペーサーを用いると、スペーサーがベプチ ダーゼが豊富であると考えられる腫瘍部位や炎症部位で加水分解され、当該部位

において短時間に高濃度の医薬化合物が遊離する。従って、上記ジペプチドを含むスペーサーと医薬化合物とが結合して形成される部分構造は、本発明のDDS 化合物の好ましい部分構造である。医薬化合物の残基として、濃度に依存型の抗腫瘍剤(例えば、ドキソルビシンなど)の残基を用いる場合には、-X-Z-で示される上記のジペプチド残基からなるスペーサー又は該ジペプチド残基を部分ペプチド配列として含むスペーサーを用いることが好ましい。

また、医薬化合物の残基として、一定の濃度以上で作用時間の持続を必要とする時間依存型の抗腫瘍剤を用いる場合にも、上記のスペーサーを用いることによって高い抗腫瘍効果を達成できる場合がある。このような抗腫瘍剤として、例えば、特開平 6-87746 号公報に記載された抗腫瘍剤、好ましくは請求項 2 に記載された抗腫瘍剤が挙げられる。一般的には、上記のスペーサーに限定されることなく、抗腫瘍剤の作用機構、体内動態や毒性発現の特徴、体内での抗腫瘍剤の遊離性などの観点から好ましいスペーサーを選択する必要がある。なお、一般的に、増殖の速い癌種に対しては、短時間に高濃度の医薬化合物を遊離することができる上記のスペーサーを選択することが好ましい。

スペーサーとして利用可能なオリゴベブチドの具体例を以下の表に示すが、DDS化合物に必要に応じて用いられるスペーサーは以下のものに限定されることはなく、スペーサーを利用すべきか否かの選択、あるいはスペーサーを用いる場合にその種類の選択は、医薬化合物の至適な遊離速度を与えるように当業者が適宜なしうることはいうまでもない(表中、ペプチド配列は左側がN末端であり、C末端側に医薬化合物の残基が結合する。D-Phe は D-フェニルアラニン残基を示し、その他のアミノ酸は L-アミノ酸を示す。なお、遊離速度の大小はドキソルビシンを結合した DDS 化合物の Walker 256 担癌ラットに対する薬効の発現程度、または Walker 256 担癌ラットの腫瘍部位における遊離ドキソルビシン濃度によって判定した。)。これらのスペーサーのうち、ドキソルビシンに対しては(N末端)-Gly-Gly-Phe-Gly-等の短時間に高濃度の医薬化合物を遊離することができるスペーサーを用いることが好ましい。

表 1

- (a) 遊離速度が大きいスペーサー
- -Leu-Gly-
- -Tyr-Gly-
- -Phe-Gly-
- -Gly-Phe-Gly-
- -Gly-Gly-Phe-Gly-
- -Gly-Phe-Gly-Gly-
- -Phe-Gly-Gly-Gly-
- -Phe-Phe-Gly-Gly-
- -Gly-Gly-Gly-Phe-Gly-
- (b) 遊離速度が比較的大きいスペーサー
- -Gly-Gly-Phe-Phe-
- -Gly-Gly-Gly-Gly-Gly-
- (c) 遊離速度が比較的小さいスペーサー
- -Phe-Phe-
- -Ala-Gly-
- -Pro-Gly-
- -Gly-Gly-Gly-Phe-
- (d) 遊離速度が小さいスペーサー
- -Gly-
- -D-Phe-Gly-
- -Gly-Phe-
- -Ser-Gly-
- -Gly-Gly-
- -Gly-Gly-Gly-
- -Gly-Gly-Gly-Gly-

本発明のDDS化合物は、高分子キャリアーとして、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを有することを特徴としている。本発明のDDS化合物におけるカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールのポリアルコール化度は特に限定されないが、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを構成するデキストランポリアルコールが、実質的に完全にポリアルコール化可能な条件下においてデキストランを処理して得られたデキストランポリアルコールであることが好ましい。

カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを製造するために用いるデキストランの種類は特に限定されず、 α -D-1,6-結合を任意の割合で含んでいてもよい。例えば、 α -D-1,6-結合の割合が 85%以上、90% 以上、又は 95% 以上のデキストランなどを用いることができる。デキストランの分子量は特に限定されないが、例えば 1,000 程度から 2,000,000 程度のもの、好ましくは 3,000 程度から 800,000 程度のものを用いることができる。カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシ C_{1-4} アルキル基を構成する C_{1-4} アルキルとしては、直鎖又は分枝鎖の C_{1-4} アルキル、具体的にはメチル基、エチル基、n-プロビル基、イソプロビル基、n-プチル基、n-プチル基などを用いることができるが、好ましくはメチル基を用いることができる。

出発原料としてデキストランを用いる場合には、デキストランに大過剰の過ヨウ素酸ナトリウムと水素化ホウ素ナトリウムとを順次作用させてデキストランを実質的に完全にポリアルコール化したデキストランポリアルコールを製造することができる。もっとも、デキストランのポリアルコール化の方法は上記のものに限定されることはなく、当業者に利用可能なものであればいかなる方法を採用してもよい。カルボキシ C_{1-4} アルキル化は、例えば、デキストランポリアルコールの水酸基に対してクロル酢酸、ブロム酢酸、 α ークロルプロピオン酸、 α ーメチルー α ークロルプロピオン酸、 β ークロルプロピオン酸、 α ーメチルー β ークロルプロピオン酸、 α ークロルプロピオン酸、 α ークロルプロピオン酸、 α ークロルアロピオン酸、 α ークロル酪酸、 α ークロル酪酸などのハロゲン化 α アルキルカルボン酸、好ましくはクロル酢酸を反応させて水酸基を部

分的又は完全にカルボキシ C_{l-4} アルキル化することにより行うことができる。

例えば、デキストランボリアルコールを反応に関与しない不活性溶媒(例えば、水、N,N-ジメチルボルムアミド、ジメチルスルボキシド等)に溶解し、塩基(例えば、水酸化ナトリウムや水酸化カリウム等)の存在下にハロゲン化 C_{1-4} アルギルカルボン酸またはその塩を添加し、氷冷下ないし 100 $^{\circ}$ $^{\circ}$ 程度の温度範囲で数分ないし数日間反応させればよい。カルボキシ C_{1-4} アルキル基の導入の程度は、例えば、カルボキシ C_{1-4} アルキル化の反応温度や試薬として用いるハロゲン化 C_{1-4} アルキルカルボン酸及び塩基の量を適宜選択することにより容易に調節可能であり、そのような手段は当業者に周知である。デキストランボリアルコールの糖残基に対するカルボキシ C_{1-4} アルキル化の程度は特に限定されないが、例えば、0.01 $^{\circ}$ $^{\circ}$

カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを修飾する糖化合物の種類は特に限定されず、DDS化合物が指向すべき臓器の種類や体内動態などの条件に応じて当業者が適宜選択可能である。糖化合物としては単糖類若しくはオリゴ糖類、又はそれらの誘導体のいずれを用いてもよい。また、糖化合物とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールとの結合の種類は特に限定されない。糖化合物とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールとが、例えば、 $0-\alpha$ -グリコシド結合又は $0-\beta$ -グリコシド結合などにより直接結合していてもよく、あるいは適宜のリンカーを介して両者が結合していてもよい。本明細書において用いられる「リンカー」という用語は、糖化合物残基とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールとの結合に用いられるいかなるものも包含するように、最も広義に解釈する必要がある。カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールに対する糖化合物の導入量(置換度)は特に限定されず、糖化合物の種類、所望の指向性の程度、医薬化合物の種類など種々の条件によって適宜選択可能であるが、一般的には、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールの糖残基あたり 0.01-1.0 程度である。

リンカーを用いる場合、リンカーの種類は特に限定されないが、例えば、

 $-0-(CH_2)_n$ -NH- (nは1から16の整数) 又は $-(0-CH_2CH_2)_n$ -NH- (mは1から10の整数) で表されるリンカーを利用することが好ましい。これらのリンカーの0 末端又は N 末端、好ましくは0 末端を糖化合物に $0-\alpha$ -グリコシド結合又は $0-\beta$ -グリコシド結合で結合し、他端をカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールのカルボキシル基とアミド結合又はエステル結合させることにより、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを糖化合物で修飾することが可能である。

また、いわゆるクラスター修飾に適するリンカーを用いることにより、クラスター修飾体を製造することもできる。クラスター修飾体は、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールのカルボキシル基に対してクラスター修飾に適するリンカーを用いて糖化合物を房状に結合させた化合物であり、その具体的手段は、例えば、特許第 2774417 号明細書、特許第 2774429 号明細書、又は 8101. Pharm. 8111.,

単糖類としては、グルコース、フルクトース、マンノース、ガラクトース、フコース、ノイラミン酸、ウロン酸などのヘキソース;ガラクトサミン、グルコサミンなどのヘキソサミン;リボース、デオキシリボース、アラビノース、キシロースなどのベントースなどを挙げることができる。これらの誘導体として、例えば、N-又は 0-アシル誘導体、0-アルキル誘導体、硫酸エステル、リン酸エステルなどを用いてもよい。単糖類の誘導体として、より具体的には、N-アセチルノイラミン酸、N-アセチルガラクトサミン、N-アセチルグルコサミン、マンノース-6-リン酸、ガラクトース-3-リン酸、6-0-ベンゾイルグルコース、6-0-カルボキシメチル-N-アセチルグルコサミン、2-N-ベンジルグルコサミンなどを挙げることができる。オリゴ糖類としては、例えば、上記の単糖類又はそれらの誘導体から構成される直鎖状又は分枝鎖状のヘテロオリゴ糖又はホモオリゴ糖を用いることができる。より具体的には、シュークロース、シアリルルイスX、ラクトース、マルトース、ルイスX、硫酸化ルイスXなどを用いることができる。

これらのうち、肝臓指向性を高める糖化合物としては、ガラクトース若しくはガラクトサミン又はその誘導体、あるいはガラクトース又は N-アセチルガラクトサミンを非還元末端側に有するオリゴ糖 (例えばラクトース) が好ましく、特にガラクトース又は N-アセチルガラクトサミンが好ましい。

本発明のDDS化合物の製造方法は特に限定されないが、以下に一般的な製造方法を示す。また、その一例を本明細書の実施例に具体的かつ詳細に示した。当業者は、下記の一般的説明及び実施例に記載された製造方法を参照しつつ、製造原料、反応試薬、及び反応条件などを適宜選択し、必要に応じてそれらの方法に修飾や改変を加えることにより、本発明に包含されるDDS化合物を容易に製造することが可能である。一般的には、カルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランボリアルコールを適宜の方法に従って糖化合物で修飾し、該修飾体を医薬化合物の残基又は医薬化合物に結合したスペーサーと反応させることにより、本発明のDDS化合物を製造することができる。通常は、カルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランボリアルコールをナトリウム塩又はカリウム塩などのアルカリ金属塩の形態の水溶液として調製し、糖化合物の修飾及び医薬化合物(又は医薬化合物に結合したスペーサー)との反応を水中、又は含水有機溶媒中で行うことができる。

あるいは、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール又は糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを有機アミン塩の形態に変換し、その後の反応を実質的に水を含まない有機溶媒中で行うことも可能である。有機アミンの塩としては、例えば、トリエチルアミン、トリメチルアミン、トリエタノールアミンなどの脂肪族アミン類の塩のほか、N-メチルビロリジン、N-メチルピベリジン、N-メチルモルボリン、ジメチルアミノビリジンなどの脂環式又は芳香族アミン類の塩、塩化テトラメチルアンモニウム、塩化テトラエチルアンモニウムなどの四級アンモニウム塩などを用いることができる。カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール又は糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのナトリウム塩から有機アミンの塩への変換は、イオン交換樹脂などを用いて行うことができる。例えば、

カルボキシメチルデキストランボリアルコール又はその糖化合物修飾体のナトリウム塩を水に溶解し、Bio-Rad AG50W-X2 (200-400 メッシュ、H⁺型) 樹脂を充填したカラムに付して水で溶出した後、トリエチルアミンなどの有機アミンを添加して凍結乾燥することができる。また、カルボキシメチルデキストランボリアルコール又はその糖化合物修飾体のナトリウム塩を水に溶解し、トリエチルアンモニウム型の樹脂を通過させることによって一工程で変換を行うことも可能である。

医薬化合物自体とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシル基との結合、又は医薬化合物を結合させたスペーサーとカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシル基との結合は、一般的には、医薬化合物自体が有する反応性アミノ基又はスペーサーの反応性アミノ基 (ペプチャスペーサーではN末端アミノ基など)とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシル基とを、酸アミド結合させればよい。もっとも、スペーサーとカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシル基との結合は上記のものに限定されることはなく、他の化学結合や1又は2以上のスペーサーを利用した結合であってもよい。例えば、ペプチャスペーサーの C 末端カルボキシル基又は医薬化合物のカルボキシル基とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシル基とにより酸無水物を形成させてもよく、また、エチレンジアミン等のジアミン化合物をスペーサーとして用いてそれぞれのカルボキシル基をジアミンの各アミノ基に酸アミド結合させてもよい。

医薬化合物自体が有する反応性アミノ基又はベプチドスペーサーのN末端アミノ基とカルボキシメチルデキストランポリアルコールのカルボキシル基とを酸アミド結合により結合させる場合には、ベプチド鎖の合成に用いる通常の脱水縮合剤、例えば、N,N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド(DCC) のような N,N'-ジシクロアルキルカルボジイミド類、1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロピル) カルボジイミド(EDAPC) 等のカルボジイミド誘導体、1-エトキシカルボニル-2-エトキシー1,2-ジヒドロキシキノリン (EEDQ) などを用いることができる。この場合、必要に応じて 1-ヒドロキシベンゾトリアゾール(HOBT)のようなベンゾトリアゾ

ール誘導体を加えてもよい。また、活性エステル法や酸ハライド法などにより反応を行ってもよい。

反応を非水系で行う場合の溶媒としては、実質的に水を含まない有機溶媒であって、反応種(糖化合物で修飾されたカルボキシメチルデキストランボリアルコールの有機アミンの塩及び医薬化合物又は医薬化合物を結合させたスペーサーなど)を溶解することができるものならばいかなるものを用いてもよい。例えば、N,N-ジメチルホルムアミド、ジメチルスルホキシド、アセトアミド、N-メチルヒロリドン、スルホランなどを用いることが好適である。糖化合物で修飾されたカルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランボリアルコールに導入される医薬化合物の体内動態、薬効、及び毒性などの観点から適宜選択すべきである。一般的には、0.1 ~30 重量%、好ましくは 2~15 重量%程度の範囲を選択することができる。医薬化合物として特開平 6-87746 号公報の請求項 2 に記載された抗腫瘍剤を用いる場合の導入量は、例えば 1~15 重量%、好ましくは 4~8 重量%程度である。カルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランボリアルコールに導入された医薬化合物の残基の割合は、例えば、吸光度分析などにより容易に決定することが可能である。

平衡が達成されない非水系において反応種として閉環体を用いることにより回避 することができる。

本発明のDDS化合物は、医薬化合物の残基の種類(例えば、抗腫瘍剤または抗炎症剤などの医薬化合物の残基)に応じて、所望の医薬活性を腫瘍部位や炎症部位などの局所において特異的に発現させることができ、かつ、医薬化合物自体の有する毒性を低減できるという特徴を有する。また、本発明のDDS化合物は優れた血管透過性を有している。腫瘍部位や炎症部位ではプロテアーゼ(ペプチダーゼ)が発現されているため、オリゴペプチドからなるスペーサーを有するDDS化合物はスペーサー部分で容易に加水分解され、遊離した医薬化合物が細胞内に移行して薬効を発揮するか、または標的細胞の糖を認識するレセプターを介してDDS化合物が細胞内に取り込まれ、プロテアーゼにより遊離した薬物が薬効を発揮する。

また、カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールは生体内、例えば 肝臓、脾臓、又は骨髄などで異物高分子として認識される程度が低い。このため、これらの臓器への移行性が低く、一方、糖化合物の種類に応じて対応の糖レセプターが豊富な臓器には高濃度で分布するという特徴がある。例えば、ガラクトースで修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを有する本発明のDDS化合物は、肝臓に対して優れた指向性を有している。従って、医薬化合物として抗腫瘍剤を結合したDDS化合物は、肝臓癌の治療に有用である。

本発明のDDS化合物を含む医薬は、通常、凍結乾燥品などの形態でバイアル等に充填することができ、用時溶解型の注射用または点滴用製剤等の非経口投与用製剤として臨床に提供されるが、このような医薬の製剤形態は上記態様に限定されることはない。上記製剤の製造には、例えば、溶解補助剤、pH調節剤、安定化剤など当業界で利用可能な製剤用添加物を用いることができ、上記製剤は医薬組成物として調製することができる。上記医薬の投与量は特に限定されないが、通常は、医薬化合物の残基を構成する医薬化合物の投与量、DDS化合物中に導入された医薬化合物の残基の量、患者の状態や疾患の種類などを勘案して決定す

べきである。例えば、特開平 6-87746 号公報の請求項 2 に記載された抗腫瘍剤の残基が約 6 重量% 程度の割合で導入された D D S 化合物を投与する場合には、非経口投与の場合には、一般に一日あたり体表面積 1 m^2 につき約 $0.1\sim100$ m 程度、好ましくは約 $1\sim30$ m の範囲で一回投与し、 $3\sim4$ 週毎に投与を繰り返すことが好ましい。

別の観点からは、本発明により、ペプチド結合した2から8個のアミノ酸を含むスペーサーを介して高分子キャリアーと医薬化合物の残基とが結合したDDS 化合物の測定方法であって、該DDS化合物をペプチダーゼで処理することにより得られる加水分解物を測定する工程を含む方法が本発明により提供される。

本明細書において用いられる「測定」という用語は、定量、定性などを目的と して行われる測定を含めて、最も広義に解釈する必要があるが、好ましくは定量 を意味している。本発明の測定方法の対象となるDDS化合物は、ペプチド結合 した2から8個のアミノ酸を含むスペーサーを介して高分子キャリアーと医薬化 合物の残基とが結合した化合物であり、いかなる意味においても限定的に解釈し てはならない。ペプチド結合した2から8個のアミノ酸を含むスペーサーとして は、ペプチド結合した2から8個のアミノ酸のみからなるスペーサのほか、ペプ チド結合した2から8個のアミノ酸からなるオリゴペプチドに-NH-Y-CO-[式中、 Y は炭素数 1 から 8 個のアルキレン基又は $-C_6H_4-CH_2-O-(-C_6H_4-はフェニレン基を$ 示し、該フェニレン基は1又は2個以上の置換基を有していてもよく、好ましく は p-フェニレン基である) で表される基を示す] で表される連結基が結合した スペーサーなどを挙げることができる。本発明の測定方法は、例えば、血液や体 液などの生体試料に含まれるDDS化合物自体の濃度を測定するために用いるこ とができる。また、本発明の方法は、DDS化合物に導入された医薬化合物の残 基の導入量(例えば、DDS化合物全重量に対する医薬化合物の残基の重量%な ど)を測定するために用いることができる。

本発明の方法の測定対象であるDDS化合物に含まれる医薬化合物の残基の意味は上記に説明したものと同義であり、医薬化合物としては、スペーサーとの結

合に関与できる1又は2以上の反応性官能基(例えば、アミノ基、カルボキシル基、水酸基、チオール基、エステル基など)を有するものであればいかなるものを用いてもよい。医薬化合物の残基は、スペーサーのN末端アミノ基若しくはC末端カルボキシル基、又はスペーサーを構成するアミノ酸に存在する反応性官能基に結合していてもよい。

医薬化合物の残基の具体例は、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合した上記DDS化合物について説明したとおりであり、好適に用いることができる医薬化合物の残基も同様である。

本発明の方法の測定対象であるDDS化合物に含まれる医薬化合物の残基の意味はスペーサーを介して高分子キャリアーと結合するが、好ましいスペーサーは、ペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるオリゴペプチドの残基、又はペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるオリゴペプチドに $-NH-Y'-CH_2-0-CO-(式中、Y')$ は p-フェニレン基を示す)で表される連結基が結合したスペーサーであり、スペーサーを構成するアミノ酸の種類、スペーサーの結合方向、アミノ酸配列、具体例などは、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とがオリゴペプチドスペーサーを介して結合した上記DDS化合物について説明したものと同様である。

本発明の方法の測定対象であるDDS化合物を構成する高分子キャリアーとしては、例えば、多糖誘導体のほか、合成高分子などを用いることができる。多糖誘導体及び合成高分子としては、生体に対して実質的に毒性を示さず、薬物担体として作用できるものであればいかなるものを用いてもよい。例えば、DDS化合物の製造に従来より用いられている多糖誘導体及び合成高分子はいずれも高分子キャリアーとして利用可能である。例えば、カルボキシル基を有する多糖誘導体を好適に使用でき、ポリアルコール化多糖誘導体は特に好適に使用できる。また、合成高分子としては、例えば、ポリエチレングリコール類;ポリグルタミン酸、ポリアスパラギン酸、若しくはポリリジンなどのポリアミノ酸類;または

N-(2-ヒドロキシプロピル)メタクリルアミド誘導体などのポリビニル化合物の誘導体を挙げることができる。

より具体的には、カルボキシル基を有する多糖誘導体としては、例えば、多糖類又はそれらを化学的若しくは生物学的に修飾した誘導体を用いることができ、好ましくは分子中にカルボキシル基を有するものを用いることができる。分子中にカルボキシル基を有する高分子キャリアーの例としては、ヒアルロン酸、ベクチン酸、アルギン酸、コンドロイチン、ヘバリンなどの多糖類のほか、プルラン、デキストラン、マンナン、キチン、イヌリン、レバン、キシラン、アラバン、マンノグルカン、キトサンなどの多糖の一部又は全部の水酸基に対してカルボキシル基を有する官能基を導入したものなどを用いることができる。例えば、水酸基をカルボキシ C₁₋₄ アルキル化したものや、水酸基に多塩基酸の一のカルボキシル基をエステル結合させたものなどを好適に用いることができる。また、上記の多糖類をポリアルコール化した後に、カルボキシル基を有する官能基を導入したものを用いてもよい。

カルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールを高分子キャリアーとして用いたDDS化合物は本発明の方法の特に好適な測定対象である。カルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールのボリアルコール化度、製造に用いるデキストランの種類、及び製造方法などは、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合した上記DDS化合物について説明したものと同様である。

また、高分子キャリアーとして糖化合物で修飾された高分子キャリアーを用いたDDS化合物も本発明の測定方法の好適な対象である。例えば、糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールなどを高分子キャリアーとして好適に用いることができる。高分子キャリアーを糖化合物で修飾する方法や糖化合物の種類などは、糖化合物で修飾された上記のカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールについて説明したものと同様である。

本発明の測定方法の対象は、いわゆるクラスター修飾に適するリンカーを用い

て製造されたDDS化合物(いわゆるクラスター修飾体)であってもよい。クラスター修飾の概念は、糖化合物で修飾された上記のカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールについて説明したものと同様である。

本発明の方法は、上記のDDS化合物を測定するにあたり、DDS化合物にベプチダーゼを作用させて得られる加水分解物を測定することを特徴としている。ベプチダーゼとしては、DDS化合物のスペーサーに含まれるオリゴベプチド部分(2から8個のアミノ酸がベプチド結合したオリゴベプチド部分)を加水分解することができるものであれば、その種類は特に限定されない。例えば、スプチリシン、 α -キモトリプシン、タイプ IV コラゲナーゼ、ベプシン、サーモリシン、パバイン、エラスターゼなどを用いることができるが、これらのうち、 α -キモトリプシン又はパバインが好ましい。

加水分解物の種類は特に限定されないが、紫外線吸収スペクトル、蛍光スペクトルなどの通常の分光学的手法により検出可能であることが望ましい。通常は、加水分解物として、医薬化合物自体のほか、スペーサーの一部が残存して医薬化合物の残基に結合している化合物、例えばスペーサー由来の1個のアミノ酸が結合した医薬化合物、スペーサー由来の2から8個のアミノ酸からなるオリゴペプチドが結合した医薬化合物、又は-NH-Y-CO-[式中、Yは炭素数1から8個のアルキレン基又は-C₆H₄-CH₂-O-(-C₆H₄-はフェニレン基を示し、該フェニレン基は1又は2個以上の置換基を有していてもよく、好ましくはpーフェニレン基である)で表される基を示す]で表される連結基を介してスペーサー由来の1個のアミノ酸若しくは上記オリゴペプチドが結合した医薬化合物などを測定することができる。また、上記の加水分解物においては、医薬化合物の反応性官能基の一部又は全部が加水分解を受けていてもよい。DDS化合物の種類に応じて適宜のペプチダーゼを選択することにより、所望の加水分解物を測定することが可能になる。

測定のための試料としては、DDS化合物を投与した動物(ヒトを含む)から分離された血液、リンパ液、唾液、尿、糞、摘出組織などの生体試料のほか、DDS化合物の水溶液、又は実質的に酵素反応を阻害しない水性有機溶媒の溶液な



どを用いることができる。各種のペプチダーゼについて好適な反応条件が当業界で知られており、当業者は、ペプチダーゼの種類に応じて適宜の反応条件、例えば、基質濃度、pH、緩衝液、反応温度、反応時間などを容易に選択することができる。通常は、上記の試料を必要に応じてホモジュネートや脱蛋白質などの前処理に付した後、DDS化合物が所望の基質濃度となるように希釈した反応液にペプチダーゼを添加し、DDS化合物が完全に加水分解されるまで反応を継続すればよい。

加水分解物を測定する方法は特に限定されないが、DDS化合物の定量、又は医薬化合物の導入量の定量を行う場合には、加水分解物の性質に応じて、紫外線吸収スペクトル測定、蛍光スペクトル測定など、通常の分光学的手法を単独で又は複数組み合わせて用いることが望ましい。また、高速液体クロマトグラフィーなどの分離操作を適宜組み合わせて測定を行ってもよい。予め測定系において検量線を作成することにより、精度よく定量を行うことが可能になる。なお、本明細書の実施例には、本発明の方法の代表例が具体的かつ詳細に説明されているので、当業者は、上記の一般的説明及び実施例の具体的説明に基づいて、必要に応じてそれらに適宜の改変ないし修飾を加えることにより、本発明の方法を容易に実施できる。

実施例

以下、本発明を実施例によりさらに具体的に説明するが、本発明の範囲は下記の実施例に限定されることはない。

例 1:

高分子キャリアーであるカルボキシメチルデキストランポリアルコール(以下 CM-Dex-PA 又は CM デキストランポリアルコールなどの略号を用いる場合がある)と抗腫瘍剤(特開平6-87746号公報の請求項 2 に記載された(1S,9S)-1- アミノ-9- エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ[de] ピラノ[3',4':6,7]インドリジノ[1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオン:以下、

実施例において DX-8951 と略す。)とが、-Gly-Gly-Phe-Gly-(オリゴペプチドは N 末端側からの配列として示す。以下、同様である)からで表されるテトラペプチドスペーサーを介して結合した D D S 化合物(化合物 1)を、国際公開 W097/46260 号の実施例 15 に記載の方法に準じて製造した。CM-Dex-PA としては、平均分子量 228K、カルボキシメチル化度(構成糖残基あたりのカルボキシメチル基の置換度)0.4 のものを用いた。

蒸留水にて $400~\mu$ g/ml に調製した上記DDS化合物 10μ lを 180μ lの Britton Robinson 緩衝液 (pH6.0) に添加し、さらに蒸留水で 10mg/ml に調製した α -キモトリプシン溶液を $10~\mu$ l 添加した。反応液を 40°Cで 2 時間インキュベートした後、50%のアセトニトリルを含有した 0.5~N HCl 溶液を $200~\mu$ l 加え、遊離した加水分解物(スペーサー由来のグリシンが DX-8951のアミノ基にベプチド結合した化合物:国際公開 W097/46260号の実施例 50 に記載の化合物、以下、G-DX-8951と略す)をHPLCにて定量した。HPLC測定は、Symmetry C18 (4.6×100 mm; $3.5~\mu$ m, Watars 社)カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル=1:2)を 36.5% 含有する 0.1M 酢酸ナトリウム(pH5.0)にて溶出を行い、蛍光スペクトル測定(Ex.375 nm 及び Em.445 nm)により加水分解物を検出した。この結果、上記 DDS 化合物の DX-8951 含有量は 5.7% であった。一方、DX-8951のUV 吸収(366~nm)を指標とし、分光光度計を用いて上記 DDS 化合物の DX-8951 含有量を算出したところ 4.9% であった。

例 2

Phe-NH-(CH₂)₄-COOBz1 (380 mg)を 50% 含水メタノール (20 ml) に溶かし、5% Pd-C (50% 含水)(300 mg)を加え、水素常圧下、1 晩撹拌した。反応液中の触媒を濾去し、濃縮乾固し、Boc-Gly-Gly-Phe-NH-(CH₂)₄-COOH を 330 mg 得た。

Boc-Gly-Gly-Gly-Phe-NH-(CH_2) $_4$ -COOH (150 mg) と DCC (70 mg) と HOSu (40 mg) を DMF に溶かし、30 分撹拌した。この溶液に、DX-8951 (160 mg) とトリエチル アミン (0.040 ml) を DMF に溶かした溶液を加え、室温で 1 晩撹拌した。反応液を濃縮し、得られた残査をカラムクロマトグラフィー (CH_2Cl_2 :MeOH=20:1) で精製して、Boc-Gly-Gly-Phe-NH-(CH_2) $_4$ -CO-DX-8951 を 110 mg 得た。Boc-Gly-Gly-Gly-Phe-NH-(CH_2) $_4$ -CO-DX-8951 (110 mg) を TFA (2 ml) に溶かし、1 時間反応させた後、反応液を濃縮し、得られた残査にエーテルを加え固化させた。上澄みを除去し、固体を乾燥し、H-Gly-Gly-Phe-NH-(CH_2) $_4$ -CO-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩を 100mg 得た。

¹H-NMR (DMSO-d₆): δ 8.45-8.55 (m,2H), 8.28-8.35(m,2H), 7.95-8.10 (br,2H), 7.79 (d,1H,J=10.7Hz), 7.70-7.75 (m,1H), 7.32 (s,1H), 7.20-7.30 (m,5H), 7.15-7.25 (m,4H), 6.50-6.60 (br,1H), 5.50-5.60 (m,1H), 5.40-5.50 (m,2H), 5.18 (s,2H), 4.50-4.60 (m,1H), 3.55-3.95 (m,7H), 3.00-3.25 (m,5H), 2.75-2.85 (m,1H), 2.50 (s,3H), 2.15-2.25 (m,4H), 1.86-2.00 (m,2H), 1.55-1.65 (m,2H), 1.45-1.55 (m,2H), 0.88 (t,3H,J=7.35Hz)

特開平 8-144421 号公報の実施例 13 に記載の方法に準じて製造した平均分子量 337K、カルボキシメチル化度(構成糖残基あたりのカルボキシメチル基の置換度) 0.4 の CM-Dex-PA(350mg) を 水 (10ml) に 溶 解 し た 。 こ の 溶 液 に 、 H-Gly-Gly-Phe-NH-(CH_2) $_4$ -CO-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩 (50 mg) をメタノール (10 ml) に溶かした溶液を加え、さらに、HOBt (7 mg) をメタノール (5 ml) に溶かした溶液を加えた。反応液の pH を 7.0 に調整して水溶性カルボジイミド (10mg)を加え、14 時間撹拌した。さらに、水溶性カルボジイミド(10mg)を加え、2 時間撹拌後に、水溶性カルボジイミド(10mg)を加え、2 時間撹拌した。反応液

を超純水で希釈し、限外ろ過膜 (50K)を用いて低分子を除去し、凍結乾燥し、得られた粉体を 3M 食塩水に溶かし、エタノールに滴下し、析出した固体を遠心分離によって分離した。上澄みを除去し、固体を再度水に溶解し、限外濾過膜 (50K)で低分子を除去した後、0.22μmのフィルターを通して凍結乾燥し、目的物を 280mg 得た。

蒸留水にて 2.63 mg/ml に調製した上記DDS化合物の溶液 10μ l に Britton Robinson 緩衝液 (pH 6) にて 2 mg/ml に調製した α -キモトリプシン溶液、又は Tris-HCl (pH 9) にて 2 mg/ml に調製したサプチリシンA溶液を 490μ l 添加した。この反応液を 40° C で 2 時間インキュベートした後、50% のアセトニトリルを含有した 0.5 N HCl 溶液を 500μ l 加え、遊離した加水分解物 $[NH_2-(CH_2)_4-CO-DX-8951]$ を HPLC にて定量した。HPLC 測定は、Symmetry C18 (4.6×100 mm; 3.5 μ m, Watars 社) カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル=1:2)を 32% 含有する 0.1% トリフルオロ酢酸溶液で溶出を行い、蛍光スベクトル測定(Ex.375 nm 及び Em.445 nm)により加水分解物を検出した。この結果、 $NH_2-(CH_2)_4-CO-DX-8951$ は約 4.8分に溶出された。 $NH_2-(CH_2)_4-CO-DX-8951$ を検量線に用いて上記DDS化合物中のDX-8951含有量を算出したところ 3.2%と算出された。 -方、DX-8951 を検量線として上記DDS化合物のUV吸収から DX-8951 含有量を算出した場合には 2.9%と算出された。

例3

①サブチリシンA(0.1 M Tris-HCl pH 9.0)② α -キモトリプシン(0.1 M Tris-HCl pH 8.0)、③サーモリシン(0.1 M Tris-HCl/1 mM CaCl₂ pH 9.0)を用いて、例1で製造したDDS化合物(化合物 1)のDX-8951 含有量を測定した。各酵素用の緩衝液 180 μ l に 400 μ g/ml に調製した化合物 1を 10 μ l 添加した(最終濃度:20 μ g/ml)。この混合物に各緩衝液で 100 mg/ml に調製した各酵素を 10 μ l 添加した後(最終濃度:5 mg/ml)、40°Cで3時間反応させた。反応後、50% アセトニトリルを含有する 0.5 N HCl 溶液を 200 μ l 添加し、その 10 μ l を HPLC

で分析した。Symmetry C18($4.6 \times 250 \, \mathrm{mm}$)カラムを用い、有機溶媒(アセトニトリル:メタノール=2:1)を 31% 含有する $0.1 \, \mathrm{M}$ AcONa 緩衝液 pH $5.0 \, \mathrm{CR}$ で溶出した。 蛍光スペクトル測定($\mathrm{Ex.375 \, nm}$ 及び $\mathrm{Em.445 \, nm}$)により加水分解物を測定し、 $\mathrm{G-DX-8951}$ 、 $\mathrm{DX-8951}$ 、及び化合物 $1 \, \mathrm{OZ}$ ペーサー由来のフェニルアラニンクリシンが結合した $\mathrm{DX-8951}$ ($\mathrm{FG-DX-8951}$)をそれぞれ $2 \, \mathrm{nmol/ml}$ 含有する溶液を用いて作成した検量線により酵素反応溶液中の加水分解物を定量した。この結果、サブチリシンAと α -キモトリブシンは上記条件によりそれぞれ化合物 $1 \, \mathrm{mol}$ G-DX-8951 を 100% 遊離した。また、サーモリシンは $\mathrm{FG-DX-8951}$ を 100% 遊離した。

例4

腹腔内にて継代維持した Meth A 細胞 (1×10⁶ cells/mouse) を BALB/c(♂)マ ウスに腹腔内移植し、5 日後に化合物 1 (DX-8951 含有量:5.2%) を 10 及び 2.5 mg/kg (DX-8951 換算量) で腹腔内投与した。投与後、経時的 (2、4、8、24、及 び48 時間) に心採血し、10 分放置した後、12,000 rpm で10 分間遠心分離して 血清を得た。さらに、その時の癌性腹水を採取した。血清及び癌性腹水 $25~\mu$ lに 80% メタノール水を 100 μ l 添加した後、12,000 rpm で 5 分間遠心分離し、そ の上清の 25 μ l に 0.1 M Tris-HCl pH 8.5/0.1 M CaCl $_2$ を用いて 2 mg/ml に 調製したサーモリシン溶液を $225~\mu\,\mathrm{l}$ 添加し、 $50\,\mathrm{C}$ で 1 時間反応した。その後、 50% アセトニトリル含有 0.5 N HCl を 250 μ l 添加し、その 20 μ l を HPLC 分 析した。カラムとして Symmetry C18 (4.6×100 mm) を用い、メタノールとアセ トニトリルの混液 (1:2) を 41% 含む 0.1 M AcONa (pH 5) 溶液にて溶出し、蛍 光スペクトル測定 (Ex.375 nm、Em.445 nm) により加水分解物を検出した。その 結果、10 mg/kg 投与では、腹水中の化合物 1 の濃度は時間の経過とともに減少し たが、血中濃度は投与後次第に上昇して 24 時間で最大値となり、その後、腹水 濃度とほぼ同程度に推移した(図1)。2.5 mg/kg 投与時の腹水及び血中濃度の推 移は10 mg/kg の場合と同様であった。

例 5

腹腔内にて継代維持した Meth A 細胞(1×10⁶ cells/mouse)を BALB/c(♂)マウスに腹腔内移植し、5 日後に化合物 1 (DX-8951 含有量:6.6%)を 10 及び 2.5 mg/kg (DX-8951 換算量)で静脈内投与した(1 群 3 匹)。投与後、経時的(5 分、30 分、2、4、8、24、及び 48 時間)に心採血し、10 分放置した後、12,000 rpm、10 分間遠心分離して血清を得た。さらに、その時の癌性腹水を採取した。血清及び癌性腹水 25 μ1 に Britton Bobinson Buffer (pH 6)を用いて 2 mg/ml に調製したα-キモトリプシン溶液を 225 μ1 添加し、40°C で 2 時間反応した。その後、50% アセトニトリル含有 0.5 N HC1 を 250 μ1 添加し、12,000 rpm、5 分間遠心分離し、その上清の 10 μ1 を HPLC 分析した。HPLC 分析で得られたG-DX-8951 濃度、及び用いた化合物 1 の DX-8951 含有量から推定される化合物 1 の濃度を算出した。HPLC 分析は例 4 の条件に従って行った。この結果、10 mg/kg 投与時には、血中の化合物 1 濃度は時間の経過とともに減少した。腹水での化合物 1 の濃度は投与後次第に上昇し、48 時間で血中濃度とほぼ同程度になった(図 2)。2.5 mg/kg 投与時における化合物 1 の腹水中及び血中の濃度推移は、10 mg/kg の場合と同様であった。

例 6

糖化合物で修飾された高分子キャリアーを有するDDS化合物を以下のようにして製造した。下記のスキームにおいて、糖鎖の構成単位としてカルボキシメチル基が導入された1個又は2個の構成単位を例示的に記載したが、実施例に記載したDDS化合物のカルボキシメチルデキストランボリアルコール部分は、上記構成単位の繰り返しによって構成されるものではないことを理解すべきである。また、カルボキシメチルデキストランボリアルコールのカルボキシメチル化度(構成糖残基あたりのカルボキシメチル基の置換度)は、カルボキシメチルデキストランボリアルコールのナトリウム塩を遊離酸型に変換した後、0.1N 水酸化ナトリウム水溶液に溶解して 0.1N 塩酸で滴定することにより求めた。カルボキシメチ

WO 00/25825

ルデキストランボリアルコールのナトリウム塩の水溶液を Bio-Rad AG50W-x $2(H^t)$ カラムに付して通過液を凍結乾燥して試料として用いた。この試料を所定過剰量の 0.1N 水酸化ナトリウム水溶液に溶解し、フェノールフタレンを指示薬として 0.1N 塩酸で滴定した。試料の採取量を s(mg)、 0.1N 水酸化ナトリウム水溶液の所定過剰量を a(ml)、 0.1N 塩酸の滴定量を b(ml)とし、カルボキシメチル化度を 13.4(a-b)/[s-5.8(a-b)] の式により求めた。また、薬物の導入量(重量%)は、薬物の特性吸収を利用した吸光度分析(362 m 付近)から求めた。さらに、ゲル濾過法は次の条件に従って行った(カラム:TSK gel G4000 PW_{XL} 、溶離液: 0.1M NaCl、流速:0.8 ml/min、カラム温度: 40° C)。

(A)化合物 2-2の合成

ACO OAC 1)H-
$$(0-CH_i-CH_i)_1-CI$$
 OH OH OH OH OH (2-1)

OAC 4)Pd-C / H₂ HO OH (2-2)

得られたアジド体(1.5~g)をメタノール(30~ml)に溶かし、溶液の pH が 10 になるまで、28% MeONa 含有メタノール溶液を加え、1 時間撹拌した。反応液に Dowex

 $50WX8(H^+)$ を溶液の液性が中性になるまで加え、樹脂を濾去し、溶媒を留去した。得られた残渣をメタノール $(50\ ml)$ と水 $(10\ ml)$ の混合液に溶かし、5%Pd- $C(50\%含水)(2.0\ g)$ を加え、水素常圧下 1 晩撹拌した。触媒を濾去し、溶媒を留去し、化合物 2-2を 1.2 g 得た。

 $^{1}H-NMR \; (DMSO-d_{6}): \delta \; 4.20-4.30 \; (1H,br), \; 4.00-4.10 \; (1H,br), \; 3.80-3.85 \; (1H,br), \\ 3.50-3.75 \; (14H,m), \; 2.75-2.90 \; (2H,m)$

(B)ガラクトース修飾 CM テキストランポリアルコールの合成

デキストラン 4(フナコシ社製、平均分子量 4000-6000)(20 g)の 0.1M 酢酸緩衝液(pH5.5)(2000 m1)に、過ヨウ素酸ナトリウム(66.0 g)の水溶液(2000 m1)を加えた。遮光して $4 \, {\mathbb C} {\mathbb$

た。氷冷して、酢酸で pH5.5 に調整し、4 °Cで 1 時間撹拌した。氷冷下で 8M 水酸化ナトリウム水溶液を用いて pH を 7.5 に調整した。以上の行程を 2 回行い、得られた 2 つの水溶液を 1 つにまとめ、バイオマックス-3 膜(ミリボア社製)を用いた限外濾過法による低分子画分の除去を行ない残留溶液を得た。この残留溶液をバイオマックス-30 膜を通過させた。通過した溶液をバイオマックス-3 膜を用いた限外濾過法により脱塩した後、凍結乾燥して精製デキストランボリアルコール (12.0~g)を得た。この物質の分子量(ゲル濾過、プルラン標準)は、9K であった。

水酸化ナトリウム(39.3 g)を水(282 ml)に溶かして得られる水溶液に上記の精製デキストランポリアルコール(9.4 g)を加え、室温で溶解させた。この溶液に氷冷下でモノクロル酢酸(56.4 g)を加えて溶解させた後室温で 20 時間反応させた。この反応液を酢酸で pH を 8 に調整した後、バイオマックス-5 膜を用いた限外濾過法による低分子画分の除去を行なった。残留溶液を凍結乾燥して、カルボキシメチル (以下、CMと略す) デキストランポリアルコールのナトリウム塩(12 g)を得た。得られた CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(4.0 g)を、水酸化ナトリウム(17 g)を水(120 ml)に溶かして得られる水溶液に加え、室温で溶解させた。この溶液に氷冷下でモノクロル酢酸(24 g)を加えて溶解させた後室温で 20 時間反応させた。

この反応液を酢酸で pH を 8 に調整した後、バイオマックス-5 膜を用いた限外 濾過法による低分子画分の除去を行なった。残留溶液を凍結乾燥して、CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(4.0~g)を得た。この物質の分子量(ゲル濾過、プルラン標準)は、14K であり、糖残基あたりの CM 化度はアルカリ滴定から 0.7 であった。得られた CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(1.0~g) を水(100~ml)に溶解し、実施例 1 の化合物 2-2 (800~mg)のメタノール(100~ml) 溶液を加えた。さらに、水溶性カルボジイミド塩酸塩(240~mg)を 2 時間おきに 3 回添加し、計 6 時間撹拌した。反応液中の溶媒を留去し、得られた油状物を水に溶解し、バイオマックス-3 を用いた限外濾過法により脱塩した。得られた水溶液を凍結乾燥し、標記化合物を 1.1~g 得た。本化合物中のガラクトース含有量をフ

ェノール-硫酸法により定量した結果、糖 10 残基当たり、1.0 の割合であった。

(C)ガラクトース修飾 CM デキストランポリアルコール-Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951の合成

上記(B)で得られたガラクトース修飾 CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(1.0 g)を水(30 ml)に溶かし、Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩 (150 mg)と 1-ヒドロキシベンゾトリアゾール(35 mg)のメタノール溶液(40 ml)を加えた。溶液の pH を 7.0 とし、水溶性カルボジイミド塩酸塩(35 mg)を 2 時間ごとに、3 回加えた後、1 晩撹拌した。反応液中の溶媒を留去し、得られた残渣を 3M 塩化ナトリウム水溶液(20 ml)に溶かし、エタノール(100 ml)に滴下し、析出した沈殿を遠心分離(3500 rpm, 8 分)により集めた。この沈殿を水に溶かし、バイオマックス-3 膜を用いた限外濾過法により脱塩した。膜を透過しない残留溶液をミリボアフィルター(0.22 μm)で濾過した後、凍結乾燥して標記化合物を 900mg 得た。本化合物を 0.1M 塩化ナトリウム水溶液に溶解後、GPC(カラム:東ソーTSK Gel PW-4000XL、溶媒:0.1MNaCl 水溶液、流速:0.8ml/min)で分析した結果、及び本化合物の紫外線吸収スペクトル(pH9.0、0.1M トリス緩衝液中)をそれぞれ図 3 及び図 4 に示す。本化合物中の DX-8951 含有量を 30%アセトニトリルを含む 0.1 M トリス緩衝液 (pH 10.0) 中での 366 nm における吸光度に基づいて

定量したところ、4.9%(W/W)であった。

(D)CM デキストランポリアルコール-Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 の合成

上記(B)で得られた CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(2.0g)を水 に溶解し、 $Dowex-50WX8(Et_3NH^+)$ を通し、CM デキストランポリアルコールのトリエ チルアンモニウム塩(1.9 g)を得た。得られた CM デキストランポリアルコールの トリエチルアンモニウム塩(1.9g)を 50%N,N-ジメチルホルムアミドを含む水溶液 に溶解し、この溶液に、トリエチルアミン(0.112 ml)と Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩 (350 mg)を含む N,N-ジメチルホルムアミド(10 ml)溶液、 1-エトキシカルボニル-2-エトキシ-1,2-ジヒドロキシキノリン(1.9 g)を順次加 え、室温で一晩撹拌しながら反応させた。反応液中の溶媒を留去し、得られた残 渣を 3M 塩化ナトリウム水溶液(20 ml)に溶かし、エタノール(100 ml)に滴下し、 析出した沈殿を遠心分離(3500 rpm)により集めた。この沈殿を水に溶かし、バイ オマックス-3 膜を用いた限外濾過法により脱塩した。膜を透過しない残留溶液を ミリポアフィルター(0.22 μm)で濾過した後、凍結乾燥して標記化合物を 1.4g 得た。本化合物を0.1M塩化ナトリウム水溶液に溶解後、GPC(カラム:東ソーTSK Gel PW-4000XL、溶媒:0.1MNaCl 水溶液、流速:0.8ml/min)で分析した結果、及び本化 合物の紫外線吸収スペクトル(pH9.0、0.1M トリス緩衝液中)をそれぞれ図6及び 図 9 に示す。本化合物中の DX-8951 含量を 30% アセトニトリルを含む 0.1 M トリ

ス緩衝液 (pH 10.0) 中での 366 mm における吸光度に基づいて定量したところ、5.2% (W/W)であった。

(E)DDS化合物の測定

上記(C)で得られたガラクトース修飾DDS化合物および対照として上記(D)のDDS化合物を注射用蒸留水にて溶解し、DX-8951 に換算した濃度が 0.5 mg/ml となるように調製した。これらのDDS化合物水溶液を C57BL/6 マウスに一群 5 匹として尾静脈内に投与した。投与量は DX-8951 換算で 5 mg/kg とした。投与後、経時的 (0.5, 1, 2, 4 および 24 時間)に肝臓を採取し、これらのDDS化合物量を求めた。得られた肝臓の重量に対し水を 5 倍量添加し、ホモジナイズした。その溶液を 3000 rpm、10 分間遠心分離し、さらに、上清を 15,000 rpm、15 分間遠心分離した。得られた上清の $50 \, \mu l$ に、pH6 の Britton-Robinson Buffer (B.R.B) により 2 mg/ml に調製した α -キモトリプシン溶液 $450 \, \mu l$ を添加し、 $40 \, ^{\circ}$ C で 2 時間反応した。その後、50% アセトニトリル含有 $0.5 \, N$ HCl 溶液を $500 \, \mu l$ 添加し、 $12,000 \, \text{rpm}$ 、 $5 \, \text{ 分間遠心分離し}$ 、その上清の $20 \, \mu l$ を HPLC 分析し、遊離した G-DX8951 を定量することでDDS化合物量を求めた。この時、投与に用いた各DDS化合物水溶液を、蒸留水により 50、10、 $2 \, \mu g/ml$ に調製し、それぞれ $50 \, \mu l$ を上述の方法により酵素処理して G-DX8951 を定量したものを検量線とした。

HPLC 分析条件

カラム:Symmetry C18 (4.6×100mm)

流速:1.0 ml/min

カラム温度:40℃

検出波長(蛍光): Ex.375 nm、Em.445 nm

溶出液:メタノール:アセトニトリル = 1 : 2 (29%) 0.1% TFA (71%)

結果を図5に示す。上記のガラクトース修飾DDS化合物は、対象のDDS化合

物 (上記(D)) に比べて高い肝臓集積性を示した。

例7:ガラクトース修飾 CM デキストランポリアルコール-Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 の合成

デキストラン T500(ファルマシア社製、分子量 500K)(50 g)の 0.1M 酢酸緩衝液 (pH5.5)(5000 ml)に、過ヨウ素酸ナトリウム(165.0 g)の水溶液(5000 ml)を加えた。遮光して 4° Cで 10 日間撹拌した後、エチレングリコール(35.0 ml)を加え、一晩撹拌した。反応液を氷冷下で 8M 水酸化ナトリウム水溶液を用いて pH を 6.5 に調整した後、水素化ホウ素ナトリウム(70 g)を水(2000 ml)に懸濁させた液を加えた。溶解後、室温で一晩撹拌した。氷冷して、酢酸で pH5.5 に調整し、 4° Cで 1 時間撹拌した。氷冷下で 8M 水酸化ナトリウム水溶液を用いて pH を 7.5 に調整した。得られた水溶液をバイオマックス-50 膜を用いた限外濾過法による低分子画分の除去を行ない残留溶液を得た。この残留溶液を限外濾過膜(1000K、フィルトロン社製)を通過させた。通過した溶液をバイオマックス-50 膜を用いた限外滤過法により脱塩した後、凍結乾燥してデキストランボリアルコール(21.1 g)を得た。この物質の分子量(ゲル濾過、ブルラン標準)は、128K であった。

水酸化ナトリウム(13.84g)を水(150 ml)に溶かして得られる水溶液に上記で得たデキストランポリアルコール(5g)を加え、室温で溶解させた。この溶液に氷冷下でモノクロル酢酸のナトリウム塩(61.6g)を加えて溶解させた後室温で一晩反応させた。この反応液の pl を 8.5 に調整した後、バイオマックス-50 膜を用いた限外濾過法による低分子画分の除去を行なった。高分子画分を凍結乾燥して、CMデキストランポリアルコールのナトリウム塩(6.2g)を得た。この物質の分子量(ゲル濾過、ブルラン標準)は、428 K であり、糖残基あたりの CM 化度はアルカリ滴定から 0.9 であった。得られた CM デキストランポリアルコールのナトリウム塩(500 mg)を水(50 ml)に溶解し、実施例 1 の化合物 2 - 2 (400 mg)のメタノール(20 ml)溶液と 1-ヒドロキシベンゾトリアゾール(160 mg)のメタノール(20 ml)溶液を加えた。さらに、水溶性カルボジイミド塩酸塩(120 mg)を 2 時間おきに 3 回添加し、計6時間撹拌した。反応液中の溶媒を留去し、得られた油状物を水に溶解し、



バイオマックス-50 膜を用いた限外濾過法による低分子画分の除去を行なった。 残留溶液を凍結乾燥し、目的物を $600 \, \mathrm{mg}$ 得た。本化合物中のガラクトース含量を フェノール-硫酸法により定量した結果、糖 $10 \, \mathrm{残基}$ 当たり、 $1.7 \, \mathrm{の割合}$ であった。

得られたガラクトース修飾 CM デキストランボリアルコールのナトリウム塩 (200 mg) を水(3 ml) に溶かし、Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩 (27 mg) のメタノール溶液(3 ml) と 1- ヒドロキシベンゾトリアゾール(7 mg) のメタノール溶液(3 ml) と 1- ヒドロキシベンゾトリアゾール(7 mg) のメタノール溶液(3 ml) を加えた。溶液の pH を 7.0 とし、水溶性カルボジイミド塩酸塩 (7 mg) を 2 時間ごとに、3 回加えた後、1 晩撹拌した。反応液中の溶媒を留去し、得られた残渣を 3 州塩化ナトリウム水溶液(10 ml) に溶かし、エタノール(100 ml) に滴下し、析出した沈殿を遠心分離(3500 rpm) により集めた。この沈殿を水に溶かし、バイオマックス-50 膜を用いた限外濾過法により脱塩した。膜を透過しない残留溶液をミリボアフィルター(0.22 μm) で濾過した後、凍結乾燥して標記化合物を 180 mg 得た。本化合物を 0.1 州塩化ナトリウム水溶液に溶解後、GPC(カラム:東ソーTSK Gel PW-4000 XL、溶媒:0.1 MNaCl 水溶液、流速:0.8 ml/min で分析した結果、及び本化合物の紫外線吸収スベクトル(pH9.0、0.1 M トリス緩衝液中)をそれぞれ図 7 及び図 10 に示す。本化合物中の 0 X-8951 含量を 30 %アセトニトリルを含む 0.1 M トリス緩衝液 (pH 10.0) 中での 366 nm における吸光度に基づいて定量したところ、3.7% (W/W)であった。

例 8 : $2-[2-(2-アミノエトキシ)エトキシ]エチル-<math>\beta$ -D-2-アミノ-2-デオキシガラクトースの合成

特開平5-202085 号公報に記載の方法により合成した 2-[2-(2-アジドエトキシ) エトキシ]エチル- β -D-2-アセチルアミノ-2-デオキシ-3,4,6-トリアセチルガラクトース (2.64 g)をメタノール(10 ml)に溶解した溶液を氷冷した。この溶液にナトリウムメトキシドの 28%メタノール溶液(0.64 ml)を加え、そのまま氷冷下で5時間撹拌した。反応液に酢酸(0.186 ml)を加えた後、減圧乾固した。残渣をシリカゲルカラムクロマトグラフィー(溶出液:ジクロロメタン:メタノール=9:1 溶

液)で精製して 2-[2-(2-アジドエトキシ)エトキシ]エチル- β -D-2-アミノ-2-デオキシガラクトース (1.98 g)を得た。

'H-NMR (CD₃OD) δ : 4.44 (d, 1H, J=8.8Hz), 3.94-3.98 (m, 1H), 3.92 (dd, 1H, J=8.8, 10.7Hz), 3.83 (d, 1H, J=2.9Hz), 3.62-3.79 (m, 11H), 3.58 (dd, 1H, J=3.4, 10.7Hz), 3.49 (dd, 1H, J=5.9, 6.3Hz), 3.39 (t, 2H, J=4.9Hz), 1.99 (s, 3H).

上記の $2-[2-(2-アジドエトキシ)エトキシ]エチル-<math>\beta$ -D-2-アミノ-2-デオキシガラクトース (640 mg)をエタノール(10 ml)に溶解した溶液にリンドラー触媒 (430 mg)を加え、常圧水素下 1.5 時間接触還元した。さらに、リンドラー触媒 (215 mg)を加え、常圧水素下 3.5 時間接触還元した。触媒を濾去した後、濾液を減圧乾固して $2-[2-(2-アミノエトキシ)エトキシ]エチル-<math>\beta$ -D-2-アミノ-2-デオキシガラクトース (601 mg)を得た。

¹H-NMR (CD₃OD) δ : 4.32 (d,1H,J=7.5Hz), 3.80-3.91 (m,2H), 3.30-3.75 (m,14H), 2.73 (t,2H,J=6.5Hz), 1.98 (s,3H).

例 9: N-アセチルガラクトサミン修飾 CM デキストランポリアルコール-Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 の合成

得られたN-アセチルガラクトサミン修飾CMデキストランボリアルコール (200 mg)を水 (10 ml)に溶解し、Gly-Gly-Phe-Gly-DX-8951 のトリフロオロ酢酸塩 (30 mg)をメタノール(10 ml) に溶解した溶液、1 ーヒドロキシベンゾトリアゾール(30 mg)をメタノール(10 ml) に溶解した溶液を加えた。溶液のpHを 7.0 にした後、水溶性カルボジイミド塩酸塩(10 mg)を 2 時間おきに 3 回添加した。2 時間撹拌した後、pHを 8.5 にした。反応液からバイオマックス-50 膜を用いた限外濾過法により低分子画分を除去した。膜を通過しない残留溶液をミリボアフィルター(0.22 μm)で濾過した後、凍結乾燥し、標記化合物(203 mg)を得た。本化合物を 0.1M塩化ナトリウム水溶液に溶解後、GPC (カラム:東ソー TSK Gel PW-6000XL、溶媒:20%アセトニトリル含有 0.1M 酢酸緩衝液(pH5.0)、流速:0.8 ml/min) で分析した結果、及び本化合物の紫外線吸収スペクトル(0.1M トリス緩衝液(pH 10.0):アセトニトリル=7:3 中、0.16 mg/ml)をそれぞれ図 8 および図 11 に示す。本化合物の医薬化合物の残基の含量を 0.1 M トリス緩衝液 (pH 10.0):アセトニトリル=7:3 中での 366 nm における吸光度に基づいて定量したところ 4.6% (W/W)であった。

例 10:CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-Y'-CH₂-0-C0-DX-8951 中の DX-8951 含有量の測定

蒸留水にて1 mg/ml に調製した CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-Y'-CH₂-0-C0-DX-8951 (Y'はpーフェニレン基を示す)の溶液 5 μl に Britton Robinson 緩衝液 (pH 6)にて2 mg/ml に調製したパパイン溶液を 95 μl 添加した。この反応液を 40℃で4時間インキュベートした後、50%のアセトニトリルを含有した 0.5 N HCl 溶液を 100 μl 加え、遊離した加水分解物 [DX-8951]を HPLC にて定量した。HPLC 測定は、Symmetry C18 (4.6×100 mm;3.5 μm, Waters 社)カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル=1:2)が 12 分間に 20%から 70%となる 0.1%トリフルオロ酢酸溶液で溶出を行い、蛍光スペクトル測定 (Ex. 375nm および Em. 445nm)により加水分解物を検出した。この結果、DX-8951 は約 5.7 分に溶出された。DX-8951 を検量線に用いて上記 DDS 化合物中の DX-8951 含有量を算出したところ、4.0%と算出された。一方、DX-8951 を検量線として上記 DDS 化合物の UV 吸収から DX-8951 含有量を算出した場合には 3.3%と算出された。

例 11:CM-Dex-PA-Gly-Gly-Gly-Phe-NH-Y'-CH₂-O-CO-DX-8951 中の DX-8951 含有量の測定

蒸留水にて 1 mg/ml に調製した CM-Dex-PA-Gly-Gly-Gly-Phe-NH-Y'-CH₂-O-CO-DX-8951 の溶液 5μ l に Britton Bobinson 緩衝液(pH 6)にて 2 mg/ml に調製した α -キモトリプシン溶液を 95μ l 添加した。この反応液を 40° Cで 4 時間インキュベートした後、50%のアセトニトリルを含有した $0.5\,$ N HCl 溶液を 100μ l 加え、遊離した加水分解物 [DX-8951]を HPLC にて定量した。 HPLC 測定は、Symmetry C18 $(4.6\times100\,$ mm; 3.5μ m,Waters 社)カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル= 1:2)が 12 分間に 20%から 70%となる 0.1%トリフルオロ酢酸溶液で溶出を行い、蛍光スペクトル測定(Ex. 375nm および Em. 445nm)により加水分解物を検出した。この結果、DX-8951 は約 5.7分に溶出された。DX-8951 を検量線に用いて上記 DDS 化合物中の DX-8951 含有量を算出したところ、2.5%と算出された。

一方、DX-8951 を検量線として上記 DDS 化合物の UV 吸収から DX-8951 含有量を算出した場合には 1.7%と算出された。

例 12:CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-CO-DX-8951 中の DX-8951 含有量の測定

蒸留水にて $100\mu g/ml$ に調製した CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-NH- $(CH_2)_4$ -CO-DX-8951 の溶液 $5\mu l$ に Britton Robinson 緩衝液 (pH 6) にて 2 mg/ml に調製したパパイン溶液を $95\mu l$ 添加した。この反応液を 40° Cで 4 時間インキュベートした後、50%のアセトニトリルを含有した 0.5 N HCl 溶液を $100\mu l$ 加え、遊離した加水分解物 $[NH_2-(CH_2)_4-CO-DX-8951]$ を HPLC にて定量した。HPLC 測定は、Symmetry C18 $(4.6x100 m; 3.5\mu m)$ Waters 社)カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル=1:2)を 32%含有する 0.1%トリフルオロ酢酸溶液で溶出を行い、蛍光スベクトル測定(Ex. 375nm および Em. 445nm)により加水分解物を検出した。この結果、DX-8951 は約 5.3 分に溶出された。 $NH_2-(CH_2)_4-CO-DX-8951$ を検量線に用いて上記DDS 化合物中の DX-8951 含有量を算出したところ、3.0%と算出された。一方、DX-8951 を検量線として上記 DDS 化合物の UV 吸収から DX-8951 含有量を算出した場合には 3.1%と算出された。

例 13:CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-DXR (DXR:ドキソルビシン) 中の DXR 含有量の測定

蒸留水にて1 mg/ml に調製した DDS 化合物の溶液 10μ l に Britton Robinson 緩 衝液 (pH 6) にて2 mg/ml に調製したパパイン溶液を 190μ l 添加した。この反応液を 40° Cで 2 時間インキュベートした後、アセトニトリルを 200μ l 加え、遊離した加水分解物 [DXR]を HPLC にて定量した。HPLC 測定は、Symmetry RP18 ($4.6\times100\,$ mm; 3.5μ m,Waters 社)カラムを用い、有機溶媒(メタノール:アセトニトリル=1:2)を 34%含有する 0.1%トリフルオロ酢酸溶液で溶出を行い、蛍光スペクトル測定(Ex.480nm および Em.590nm)により加水分解物を検出した。この結果、DXR は約 3.8分に溶出された。 DXR を検量線に用いて上記 DDS 化合物中の DXR 含

有量を算出したところ、5.3%と算出された。一方、DXR を検量線として上記 DDS 化合物の UV 吸収から DXR 含有量を算出した場合には 4.3%と算出された。

例 14: CM デキストランポリアルコール-Gly-Gly-Phe-Gly-DXR の合成

W097/46260 の実施例 24 に記載の方法に準じて製造した平均分子量 274K、カルボキシメチル化度(構成糖残基あたりのカルボキシメチル基の置換度)0.4 のカルボキシメチルデキストランボリアルコールのナトリウム塩(30 mg)を50%メタノールを含有する 0.05 M コリジン-HCl 緩衝液(2 ml)に溶解させた。この溶液に W097/46260 の実施例 43 に記載の方法に準じて合成した Gly-Gly-Phe-Gly-DXR の塩酸塩(4 mg)を含むメタノール溶液($400 \mu \text{I}$)、1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロビル)カルボジイミド塩酸塩(2.4 mg)を含むメタノール溶液($240 \mu \text{I}$)を加え、2 時間撹拌した。これに 3 M 食塩水 30 ml を加え、バイオマックス-50 K 膜を用いた限外濾過法により脱塩した。膜を通過しない残留溶液をミリボアフィルター($0.22 \mu \text{m}$)で濾過した後、凍結乾燥して表記化合物(25 mg)を得た。本化合物の医薬化合物の残基の含量は、PBS(pH7.4)中での 480 nm における吸光度に基づいて定量したところ、4.3%($\text{W/W}}$)であった。

例 15: CM-Dex-PA-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-CO-DX-8951 の合成

Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-OH(575mg)、HOSu (182mg)と DCC (326mg)を DMF (20ml)に溶解し、30 分間攪拌した。ここに、5-アミノベンタノイックアシッドベンジルエステルのトシル酸塩(500 mg)とトリエチルアミン(0.184 ml)を DMF (10 ml)に溶かした溶液を加え、室温で 3 日間攪拌した。反応液を濃縮し、残査をカラムクロマトクラフィ(CH₂Cl₂:MeOH=20:1)で精製し、Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-C00Bzlを 560 mg 得た。 Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-C00Bzlを 560 mg 得た。 Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-C00Bzl (560 mg)を 50%含水メタノール(60 ml)に溶かし、5%Pd-C(50%含水)(1.5 g)を加え、水素常圧下、1 晩撹拌した。反応液中の触媒を滤去し、濃縮乾固し、Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH₂)₄-C00Hを 300 mg 得た。

Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH_2) $_4$ -COOH (300 mg)と DCC (138 mg)と HOSu (77 mg)を DMF に溶かし、30 分撹拌した。ここに、DX-8951(317mg)とトリエチルアミン (0.078ml)を DMF に溶かした溶液を加え、室温で 1 晩撹拌した。反応液を濃縮し、得られた残査をカラムクロマトグラフィー(CH_2Cl_2 :MeOH=10:1)で精製して、Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH-(CH_2) $_4$ -CO-DX-8951を 400 mg 得た。

Boc-Gly-Gly-Phe-Gly-NH- $(CH_2)_4$ -CO-DX-8951(300mg)を TFA(2ml)に溶かし、1 時間反応させた後、反応液を濃縮した。得られた残査にエーテルを加え固化させ、上澄みを除去し、固体を乾燥して H-Gly-Gly-Phe-Gly-NH- $(CH_2)_4$ -CO-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩を 250mg 得た。

¹H-NMR (DMSO-d₆): δ 8.45-8.55 (m,2H), 8.28-8.35(m,2H), 7.95-8.10 (br,2H), 7.79 (d,1H,J=10.7Hz), 7.70-7.75 (m,1H), 7.32 (s,1H), 7.20-7.30 (m,5H), 7.15-7.25 (m,4H), 6.50-6.60 (br,1H), 5.50-5.60 (m,1H), 5.40-5.50 (m,2H), 5.18 (s,2H), 4.50-4.60 (m,1H), 3.55-3.95 (m,7H), 3.00-3.25 (m,5H), 2.75-2.85 (m,1H), 2.50 (s,3H), 2.15-2.25 (m,4H), 1.86-2.00 (m,2H), 1.55-1.65 (m,2H), 1.45-1.55 (m,2H), 0.88 (t,3H,J=7.35Hz)

W097/46260 の実施例 24 に記載の方法に準じて製造した平均分子量 337K、カルボキシメチル化度(構成糖残基あたりのカルボキシメチル基の置換度)0.4 のカルボキシメチルデキストランポリアルコールのトリエチルアンモニウム塩(200 呵)を DMF(10 m1)に溶かした。ここに、H-Gly-Gly-Phe-Gly-NH- $(CH_2)_4$ -CO-DX-8951 のトリフルオロ酢酸塩(30 mg)、トリエチルアミン(10 μ 1)を含むメタノール(4 m1)溶液を加え、さらに、1-エトキシカルボニル-2-エトキシ-1,2-ジヒドロキシキノリン(200 mg)を含むメタノール(3 m1)溶液を加え、遮光下、室温で1晩撹拌した。反応液を 3M 食塩水で希釈し、限外濾過膜(50K)で低分子を除去し、0.22 μ m のフィルターを通し、凍結乾燥して目的物を 178 mg 得た。

産業上の利用可能性

糖化合物で修飾したカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを高分子キャリアーとして用いた本発明のDDS化合物は、極めて臓器指向性が高く、優れた治療効果を発揮できる医薬として有用である。また、本発明のDDS化合物の測定方法は、DDS化合物の血中濃度やDDS化合物に導入された医薬化合物の残基の含有量を正確かつ簡便に定量することができるので、DDS化合物の臨床への適用に際して極めて有用な方法として利用できる。

請求の範囲

- 1. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{l-4} アルキルデキストランポリアルコールと該カルボキシ C_{l-4} アルキルデキストランポリアルコールに結合した医薬化合物の残基とを含む DDS 化合物。
- 2. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C₁₋₄ アルキルデキストランポリアルコール と医薬化合物の残基とがスペーサーを介して結合した請求の範囲第1項に記載の DDS化合物。
- 3. スペーサーが1個のアミノ酸又はペプチド結合した2から8個のアミノ酸である請求の範囲第2項に記載のDDS化合物。
- 4. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールが、糖化合物とカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールとがリンカーを介して結合したものである請求の範囲第1項ないし第3項のいずれか1項に記載のDDS化合物。
- 5. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールがリンカーを介して糖化合物によりクラスター修飾されたものである請求の範囲第4項に記載のDDS化合物。
- 6. カルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基が糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールに対して医薬化合物の残基を結合させることにより製造することができるDDS化合物。
- 7. 該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールと医薬化合物の残基とをスペーサーを介して結合させることにより製造することができる請求の範囲第6項に記載のDDS化合物。
- 8. カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に糖化合物又は糖化合物に結合したリンカーを結合させることにより製造された該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールに対して医薬化合物の残基を結合させることにより製造することができ

る請求の範囲第6項又は第7項に記載のDDS化合物。

9. カルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に医薬化合物の残基がスペーサーを介して結合したカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを糖化合物で修飾することにより製造することができるDDS化合物。

- 10. 該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと糖化合物とをリンカーを介して結合させることにより製造することができる請求の範囲第9項に記載のDDS化合物。
- 11. カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールのカルボキシ C_{1-4} アルキル部分の一部のカルボキシル基に 1 個のアミノ酸からなるスペーサー又はペプチド結合した 2 から 8 個のアミノ酸からなるスペーサーを介して医薬化合物の残基を結合させることにより製造された該カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールを糖化合物で修飾することにより製造することができる請求の範囲第 9 項又は第 10 項に記載のDDS化合物。
- 12. 糖化合物がガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体である請求の範囲第1項ないし第11項のいずれか1項に記載のDDS化合物。
- 13. 糖化合物がN-アセチルガラクトサミンである請求の範囲第1項ないし第12項のいずれか1項に記載のDDS化合物。
- 14. ガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体、あるいはクラスター化されたガラクトース若しくはガラクトサミン又はそれらの誘導体の置換度がカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールの糖残基あたり $0.01\sim1.0$ である請求の範囲第12項に記載のDDS化合物。
- 15. カルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールを構成するデキストランポリアルコールが、実質的に完全にポリアルコール化可能な条件下でデキストランを処理して得られたデキストランポリアルコールである請求の範囲第1項ないし第14項のいずれか1項に記載のDDS化合物。
- 16. カルボキシ C_{l-4} アルキルデキストランポリアルコールがカルボキシメチルデキストランポリアルコールである請求の範囲第 1 項ないし第 15 項のいずれか

1項に記載のDDS化合物。

17. 医薬化合物が抗腫瘍剤又は抗炎症剤である請求の範囲第1項ないし第 16項のいずれか1項に記載のDDS化合物。

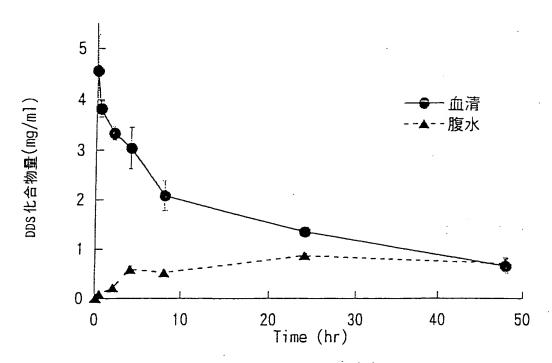
- 18. 医薬化合物が抗腫瘍剤である請求の範囲第17項に記載のDDS化合物。
- 19. 医薬化合物が(1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ [de] ピラノ [3',4':6,7] インドリジノ [1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンである請求の範囲第1項ないし第 18 項のいずれか1項に記載のDDS化合物。
- 20. 肝臓癌治療剤である請求の範囲第19項に記載のDDS化合物。
- 21.請求の範囲第1項ないし第20項のいずれか1項に記載のDDS化合物の製造に使用するための糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコール。
- 22. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{l-4} アルキルデキストランボリアルコール。
- 23. 糖化合物で修飾されたカルボキシ C_{i-4} アルキルデキストランボリアルコールからなる高分子キャリアー。
- 24. ペプチド結合した2から8個のアミノ酸を含むスペーサーを介して高分子キャリアーと医薬化合物の残基とが結合したDDS化合物の測定方法であって、該DDS化合物をペプチダーゼで処理することにより得られる加水分解物を測定する工程を含む方法。
- 25. 生体試料中に含まれる該DDS化合物の濃度測定に用いる請求の範囲第24項に記載の方法。
- 26. 該DDS化合物に導入された医薬化合物の残基の含有量を測定するために 用いる請求の範囲第24項に記載の方法。
- 27. 該加水分解物が医薬化合物である請求の範囲第24項ないし第26項のいずれか1項に記載の方法。
- 28. 該加水分解物が医薬化合物の残基にスペーサーの一部が結合した化合物で

ある請求の範囲第24項ないし第26項のいずれか1項に記載の方法。

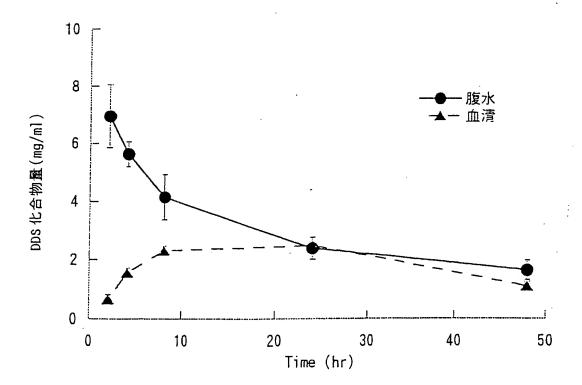
- 29.スペーサーの一部がスペーサー由来の1個のアミノ酸である請求の範囲第28項に記載の方法。
- 30. 該高分子キャリアーがカルボキシル基を有する多糖誘導体である請求の範囲第24項ないし第29項のいずれか1項に記載の方法。
- 3 1. 該高分子キャリアーがカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランボリアルコールである請求の範囲第 30 項に記載の方法。
- 3 2. 該DDS化合物中に導入された医薬化合物が抗腫瘍剤又は抗炎症剤である 請求の範囲第 24 項ないし第 31 項のいずれか 1 項に記載の方法。
- 33.スペーサーがN末端側から-Gly-Gly-Phe-Gly-で表されるテトラペプチド又はN末端側から-Gly-Gly-Gly-Phe-で表されるテトラペプチドである請求の範囲第 24 項ないし第 32 項のいずれか 1 項に記載の方法。
- 35. ヘプチダーゼが α ーキモトリブシン又はパパインである請求の範囲第 24項ないし第 34 項のいずれか 1 項に記載の方法。
- 3 6. 医薬化合物が (1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ベンゾ [de] ピラノ [3',4':6,7]インドリジノ [1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンである請求の範囲第 24 項ないし第 35 項のいずれか 1 項に記載の方法。
- 37. N末端側から-Gly-Gly-Phe-Gly-で表されるテトラペプチド又はN末端側から-Gly-Gly-Gly-Phe-で表されるテトラペプチド含むスペーサーを介してカルボキシ C_{1-4} アルキルデキストランポリアルコールと(1S,9S)-1-アミノ-9-エチル-5-フルオロ-2,3-ジヒドロ-9-ハイドロキシ-4-メチル-1H,12H-ペンゾ[de]ピラノ[3',4':6,7]インドリジノ[1,2-b]キノリン-10,13(9H,15H)-ジオンとが結合した

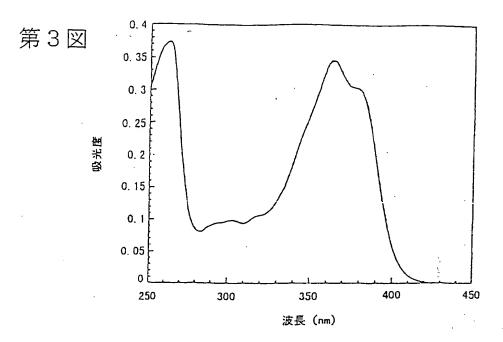
DDS化合物の測定に用いる請求の範囲第24項ないし第29項のいずれか1項に記載の方法。

第1図

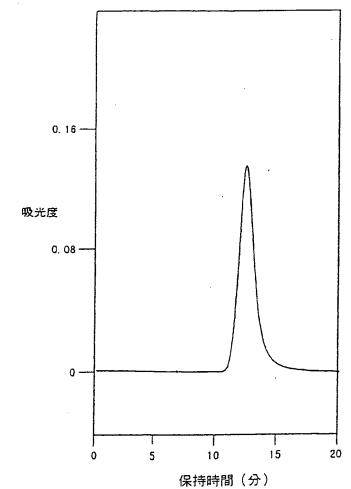


第2図

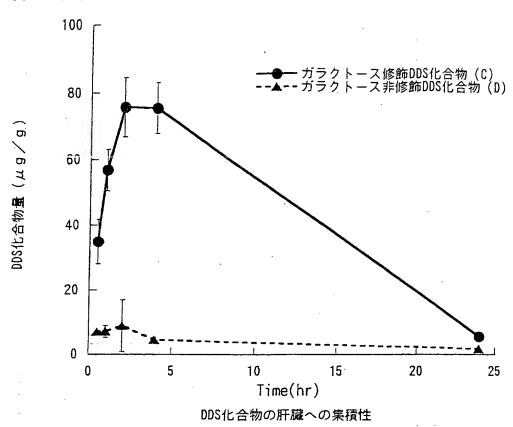




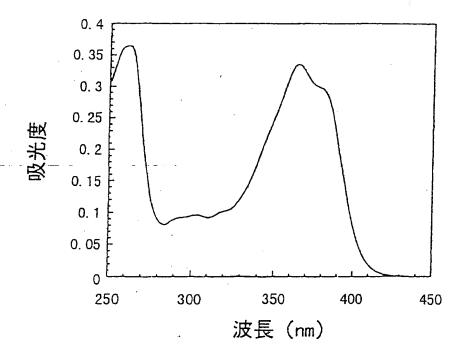




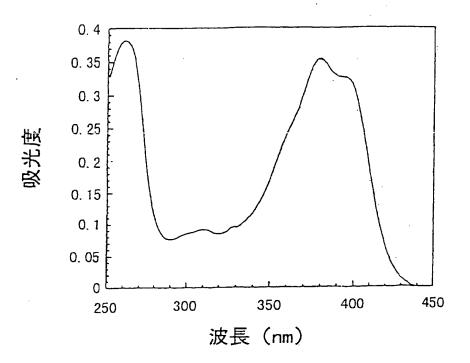


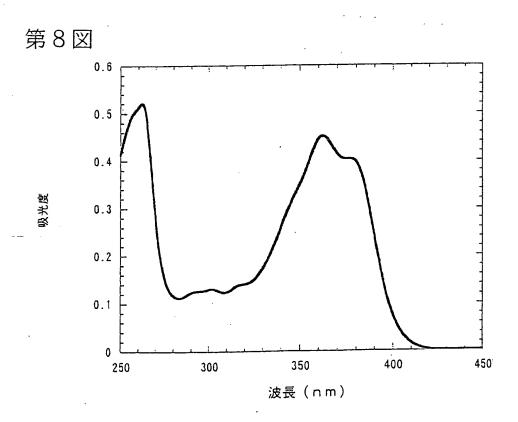


第6図

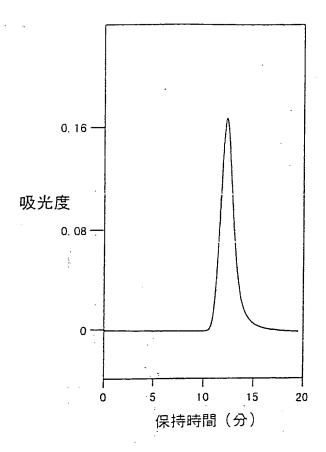


第7図

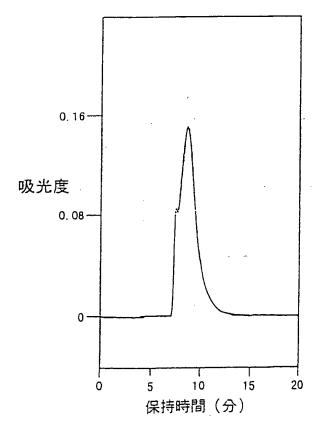




第9図



第10図



第11図

